

日本国特許庁 JAPAN PATENT OFFICE

06. 4. 2005

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出 願 年 月 日
Date of Application:

2004年 3月26日

出 願 番 号 Application Number:

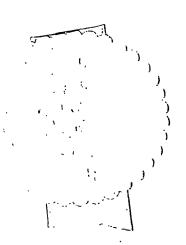
特願2004-093796

[ST. 10/C]:

[JP2004-093796]

出 願 人 Applicant(s):

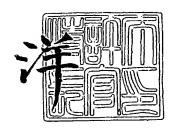
独立行政法人科学技術振興機構独立行政法人産業技術総合研究所



2005年 2月28日

特許庁長官 Commissioner, Japan Patent Office







【書類名】 【整理番号】

特許願 A181P126

【提出日】平成16年 3月26日【あて先】特許庁長官 殿【国際特許分類】A01H 1/00

A01H 5/00 A01H 7/00 C12N 5/14 C12N 15/09

【発明者】

【住所又は居所】 茨城県つくば市東1-1-1 独立行政法人産業技術総合研究所

つくばセンター内

【氏名】 高木 優

【発明者】

【住所又は居所】 茨城県つくば市松代5-5-4 メルヴェーユ松代C-102

【氏名】 光田 展隆

【特許出願人】

【持分】 10/100 【識別番号】· 503360115

【氏名又は名称】 独立行政法人科学技術振興機構

【特許出願人】

 【持分】
 90/100

 【識別番号】
 301021533

【氏名又は名称】 独立行政法人産業技術総合研究所

【代理人】

【識別番号】 100080034

【弁理十】

【氏名又は名称】 原 謙三

【電話番号】 06-6351-4384

【国等の委託研究の成果に係る記載事項】 平成15年度独立行政法人科学技術振興機構

「シロイヌナズナ転写因子の機能解析」委託研究、産業活力再生

特別措置法第30条の適用を受けるもの

【持分の割合】

10/100

【手数料の表示】

【予納台帳番号】 003229 【納付金額】 2,100円

【提出物件の目録】

【物件名】 特許請求の範囲 1

 【物件名】
 明細書 1

 【物件名】
 図面 1

 【物件名】
 要約書 1

 【包括委任状番号】
 0316432



【曹類名】特許請求の範囲

【請求項1】

葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子と、任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチドとを融合させたキメラタンパク質を、植物体で生産させることにより、葯の裂開を抑制することを特徴とする葯の裂開が抑制された植物体の生産方法

【請求項2】

上記植物体は、さらに、雌性器官が稔性を有していることを特徴とする請求項1に記載 の植物体の生産方法。

【請求項3】

上記植物体は、さらに、花粉自体が稔性を有することを特徴とする請求項1又は2に記載の植物体の生産方法。

【請求項4】

上記転写因子をコードする遺伝子と上記機能性ペプチドをコードするポリヌクレオチド とからなるキメラ遺伝子を含む組換え発現ベクターを、植物細胞に導入する形質転換工程 を含んでいることを特徴とする請求項1~3のいずれか1項に記載の植物体の生産方法。

【請求項5】

さらに、上記組換え発現ベクターを構築する発現ベクター構築工程を含んでいることを 特徴とする請求項4に記載の植物体の生産方法。

【請求項6】

上記転写因子が、以下の(a)又は(b)記載のタンパク質であることを特徴とする請求項1~5のいずれかに記載の植物体の生産方法。

- (a) 配列番号134に示されるアミノ酸配列からなるタンパク質。
- (b) 配列番号134に示されるアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列からなり、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する機能を有するタンパク質。

【請求項7】

上記転写因子が、配列番号134に示されるアミノ酸配列に対して70%以上の相同性を有し、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する機能を有するタンパク質であることを特徴とする請求項1~5のいずれかに記載の植物体の生産方法。

【請求項8】

上記転写因子をコードする遺伝子として、以下の (c) 又は (d) 記載の遺伝子が用いられることを特徴とする請求項 4 または 5 に記載の植物体の生産方法。

- (c)配列番号135に示される塩基配列をオープンリーディングフレーム領域として有する遺伝子。
- (d)配列番号135に示される塩基配列からなる遺伝子と相補的な塩基配列からなる遺伝子とストリンジェントな条件でハイブリダイズし、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子をコードする遺伝子。

【請求項9】

上記機能性ペプチドが、次に示す式(1)~(4)

- (1) X1-Leu-Asp-Leu-X2-Leu-X3
- (但し、式中、X1は0~10個のアミノ酸残基を示し、X2はAs n又はG1 uを示し、X3は少なくとも6個のアミノ酸残基を示す。)
- (2) Y1-Phe-Asp-Leu-Asn-Y2-Y3
- (但し、式中、Y1は0~10個のアミノ酸残基を示し、Y2はPhe又はIleを示し、Y3は少なくとも6個のアミノ酸残基を示す。)
- (3) Z1-Asp-Leu-Z2-Leu-Arg-Leu-Z3
- (但し、式中、Z1はLeu、Asp-Leu又はLeu-Asp-Leuを示し、Z2はGlu、Gln又はAspを示し、Z3は0~10個のアミノ酸残基を示す。)
- (4) Asp-Leu-Z4-Leu-Arg-Leu



(但し、式中、Z4はG1u、G1n又はAspを示す。)のいずれかで表されるアミノ酸配列を有するものであることを特徴とする請求項 $1\sim8$ のいずれか1項に記載の植物体の生産方法。

【請求項10】

上記機能性ペプチドが、配列番号3~19のいずれかに示されるアミノ酸配列を有するペプチドであることを特徴とする請求項1~8のいずれか1項に記載の植物体の生産方法

【請求項11】

上記機能性ペプチドが、以下の(e)又は(f)記載のペプチドであることを特徴とする請求項1~8のいずれか1項に記載の植物体の生産方法。

- (e) 配列番号20又は21に示されるアミノ酸配列を有するペプチド。
- (f) 配列番号20又は21に示されるアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列を有するペプチド。

【請求項12】

上記機能性ペプチドが、次に示す式(5)

(5) $\alpha 1 - Leu - \beta 1 - Leu - \gamma 1 - Leu$

【請求項13】

上記機能性ペプチドが、次に示す式(6)~(8)

- (6) $\alpha 1 \text{Le } u \beta 1 \text{Le } u \gamma 2 \text{Le } u$
- (7) $\alpha 1 L e u \beta 2 L e u A r g L e u$
- (8) $\alpha 2 L e u \beta 1 L e u A r g L e u$

(但し、各式中 α 1は、Asp、Asn、Glu、Gln、Thr又はSerを示し、 α 2は、Asn、Glu、Gln、Thr又はSerを示し、 β 1は、Asp、Gln、Asn、Arg、Glu、Thr、Ser又はHisを示し、 β 2はAsn、Arg、Thr、Ser又はHisを示し、 γ 2はGln、Asn、Thr、Ser、His、Lys又はAspを示す。)

のいずれかで表されるアミノ酸配列を有するものであることを特徴とする請求項1~8のいずれか1項に記載の植物体の生産方法。

【請求項14】

上記機能性ペプチドが、配列番号22、23、24、25、26、27、28、29、30、31、32、33、34、35、36、37、133、134、135又は136に示されるアミノ酸配列を有するペプチドであることを特徴とする請求項1~8のいずれか1項に記載の植物体の生産方法。

【請求項15】

上記機能性ペプチドが、配列番号38又は39に示されるアミノ酸配列を有するペプチドであることを特徴とする請求項1~8のいずれか1項に記載の植物体の生産方法。

【請求項16】

請求項1~15のいずれか1項に記載の生産方法により生産された、葯の裂開が抑制された植物体。

【請求項17】

植物体には、成育した植物個体、植物細胞、植物組織、カルス、種子の少なくとも何れかが含まれることを特徴とする請求項16に記載の植物体。

【請求項18】

請求項1~15のいずれか1項に記載の生産方法を行うためのキットであって、

葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子をコードする遺伝子と、任意の転



写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチドをコードするポリヌクレオチドと、プロモーターとを含む組換え発現ベクターを少なくとも含むことを特徴とする植物体の葯の裂開抑制キット。

【請求項19】

さらに、上記組換え発現ベクターを植物細胞に導入するための試薬群を含むことを特徴 とする請求項18に記載の植物体の葯の裂開抑制キット。

【請求項20】

以下の(a)又は(b)記載のタンパク質をコードする遺伝子、

- (a) 配列番号1に示されるアミノ酸配列からなるタンパク質、
- (b) 配列番号1に示されるアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列からなり、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する機能を有するタンパク質、

或いは、以下の(c)又は(d)記載の遺伝子、

- (c) 配列番号 2 に示される塩基配列をオープンリーディングフレーム領域として有する遺伝子、
- (d)配列番号2に示される塩基配列からなる遺伝子と相補的な塩基配列からなる遺伝子とストリンジェントな条件でハイブリダイズし、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子をコードする遺伝子、

を用いることを特徴とする、葯の裂開が制御された植物体の生産方法。



【書類名】明細書

【発明の名称】葯の裂開が抑制された植物体の生産方法およびこれを用いて得られる植物体、並びにその利用

【技術分野】

[0001]

本発明は、葯の裂開が抑制された植物体の生産方法およびこれを用いて得られる植物体、並びにその利用に関するものであり、特に葯の裂開に関与する遺伝子の転写を抑制することによる葯の裂開が抑制された植物体の生産方法およびこれを用いて得られる植物体、並びにその利用に関するものである。

【背景技術】

[0002]

従来から、植物において、植物特異的転写因子ファミリーとして、NACファミリーが知られている。シロイヌナズナにおいては、NACファミリーに属する遺伝子は現在までに100以上報告されている。これまでに単離されたNACファミリーは、茎頂分裂組織の形成・維持、花器官形成、側根形成等に必要な転写因子として報告されており、様々な機能を持つことが明らかになりつつある。しかし、NACファミリーが特異的に結合するシス配列等についてはわかっておらず、その機能の解析が待たれるところである(例えば、非特許文献1参照)。

[0003]

ところで、植物を異なる品種間で交配させ、農産物をハイブリッド化して優良品種を作出することが、現在一般的に行なわれている。これは、植物を異なる品種間で交配させ雑種を作ると、両親より優れた形質が子供に現れる雑種強勢を利用するものである。雑種強勢の利益を受けるためには、互いに異なった品種間で交配させる必要がある。このため、交配を行う品種において、自家受粉が行われないようにする必要がある。このような方法としては、雄性器官を人為的に除去する方法、人為的に交配する方法、花粉の成熟を阻害する化学物質を用いる方法等があるが、これらはその方法を利用できる植物が限られ、また、多大な人的労力を要し手間のかかる作業である。このため、雄性配偶子(花粉)の形成が不完全なため種子形成の不能により稔性を喪失した雄性不稔体を利用する方法が、広く用いられている。これまで、種々の植物において、突然変異により得られた雄性不稔体が品種改良に利用されている。また、雄性不稔体が確立されていない植物品種も多く、遺伝子組換え技術を利用して、人為的に雄性不稔体を確立する試みも報告されている(例えば、特許文献1、2参照)。特許文献1では、葯の裂開および花粉の成熟を制御する遺伝子DAD1の発現を制御することによる雄性不稔植物の作出方法が開示されている。

[0004]

一方、葯の裂開を抑制する試みとしては、細胞毒性を有するバルナーゼを、葯特異的に遺伝子を発現させる TA56プロモーターに結合し、タバコに導入することによって、口辺細胞を人為的に殺したタバコの葯では、葯の裂開が起きなくなることが報告されている(例えば、非特許文献2参照)。また、非特許文献2では、裂開が起こるためには、口辺細胞は、細胞死を迎えるまでの間は十分機能的であることが必要であることが報告されている。しかし、葯の裂開における分子レベルでの知見は殆ど得られていない。葯の裂開が異常な突然変異体として、delayed-dehiscence $1\sim$ delayed-dehiscence $5\sim$ non-dehiscence $1\sim$ ms H等比較的多数の突然変異体が知られている(例えば、非特許文献3参照)。しかしながら、葯の裂開を制御する原因遺伝子として、これまでに明らかにされているものは、上記DAD1等数えるほどしかない。

[0005]

ここで、本発明者は、任意の転写因子を転写抑制因子に転換するペプチドを種々見出している(例えば、特許文献3~9、非特許文献4、5参照)。このペプチドは、Class II ERF (Ethylene Responsive Element Binding Factor) タンパク質や植物のジンクフィンガータンパク質(Zinc Finger Protein、例えばシロイヌナズナSUPERMANタンパク質等)から切り出されたもので、極めて単純な構造を有している。

【特許文献1】特開2000-300273公報(平成12年(2000)10月3 1日公開)

【特許文献 2】特開 2 0 0 4 - 2 4 1 0 8 公報 (平成 1 6 年 (2 0 0 4) 1 月 2 9 日 公開)

【特許文献3】特開2001-269177公報(平成13年(2001)10月2日公開)

【特許文献4】特開2001-269178公報(平成13年(2001)10月2日公開)

【特許文献 5 】特開 2 0 0 1 - 2 9 2 7 7 6 公報 (平成 1 3 年 (2 0 0 1) 1 0 月 2 日公開)

【特許文献 6 】特開 2 0 0 1 - 2 9 2 7 7 7 公報 (平成 1 3 年 (2 0 0 1) 1 0 月 2 3 日公開)

【特許文献7】特開2001-269176公報(平成13年(2001)10月2日公開)

【特許文献8】特開2001-269179公報(平成13年(-2001)10月2日公開)

【特許文献9】国際公開第WO03/055903号パンフレット(平成15年(2003)7月10日公開)

【非特許文献 1】 Xie, Q., Frugis, G., Colgan, D., Chua, N-H., Genes Dev. 14, 3024-3036, 2000

【非特許文献 2】Beals, T.P., Goldberg, R.B., The Plant Cell, Vol. 9, 1527-1545, September, 1997

【非特許文献3】日向康吉編著,「花-性と生殖の分子生物学-」,学会出版センター,p116-p117

【非特許文献 4】 Ohta, M., Matsui, K., Hiratsu, K., Shinshi, H. and Ohme-Takagi, M., The Plant Cell, Vol. 13, 1959-1968, August, 2001

【非特許文献 5】 Hiratsu, K., Ohta, M., Matsui, K., Ohme-Takagi, M., FEBS Letters 514 (2002) 351-354

【発明の開示】

【発明が解決しようとする課題】

[0006]

上記特許文献1では、葯の裂開が起こらないことと、花粉が稔性を有しないことは同時に起こっている。しかし、花粉の稔性の有無にかかわらず、葯の裂開が起こらなければ、 雑種強勢を利用した交配において、自家受粉を避けることができる。

[0007]

また、従来より用いられている雄性不稔体を利用する方法は、結実すると自動的に雑種になるので、雑種第1代を作成するのに有効な方法である。しかし、次世代でも不稔であると結実しないので、次世代では稔性を回復しなければならない。これに対して、葯の裂開は抑制されるが、花粉は稔性を有しているような場合は、花粉自体に生殖能を残しつつ、自家受粉が起きない植物を作成することができ、育種上非常に有用である。このような葯の裂開を、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を抑制することによって抑制する技術は知られていない。

[0008]

本発明の目的は、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を抑制することによって、葯の裂開が抑制された植物体を生産する方法を提供することにある。

【課題を解決するための手段】

[0009]

本発明者は、上記課題を解決すべく鋭意検討を行った結果、NACファミリータンパク質の1つであるAt2g46770遺伝子座においてコードされるタンパク質に、任意の転写因子を転写抑制因子に転換するペプチドを融合させて、植物体内で発現させると、葯の裂開が



完全に起こらなくなるか、または、不完全にしか起こらなくなることを見出した。また、これにより、このNACファミリータンパク質(At2g46770遺伝子座においてコードされるタンパク質、以下、適宜「NACAD1」(NAC involving to Anther Development)と称する)が、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子であることを初めて明らかにし、本発明を完成させるに至った。

[0010]

すなわち、本発明にかかる葯の裂開が抑制された植物体の生産方法は、上記課題を解決すべく、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子と、任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチドとを融合させたキメラタンパク質を、植物体で生産させることにより、葯の裂開を抑制することを特徴としている。

[0011]

上記植物体は、さらに、雌性器官が稔性を有している。また、さらに、花粉自体が稔性 を有することが好ましい。

[0012]

上記生産方法は、上記転写因子をコードする遺伝子と上記機能性ペプチドをコードするポリヌクレオチドとからなるキメラ遺伝子を含む組換え発現ベクターを、植物細胞に導入する形質転換工程を含んでいることが好ましい。

[0013]

また、上記生産方法は、さらに、上記組換え発現ベクターを構築する発現ベクター構築 工程を含んでいてもよい。

[0014]

上記転写因子は、以下の(a)又は(b)記載のタンパク質であることが好ましい。(a)配列番号134に示されるアミノ酸配列からなるタンパク質。(b)配列番号134に示されるアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列からなり、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する機能を有するタンパク質。

[0015]

また、上記転写因子は、配列番号134に示されるアミノ酸配列に対して70%以上の相同性を有し、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する機能を有するタンパク質であってもよい。

[0016]

また、上記転写因子をコードする遺伝子として、以下の(c)又は(d)記載の遺伝子が用いられることが好ましい。(c)配列番号135に示される塩基配列をオープンリーディングフレーム領域として有する遺伝子。(d)配列番号135に示される塩基配列からなる遺伝子と相補的な塩基配列からなる遺伝子とストリンジェントな条件でハイブリダイズし、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子をコードする遺伝子

[0017]

上記機能性ペプチドは、次に示す式(1)~(4)

(1) X1-Leu-Asp-Leu-X2-Leu-X3

(但し、式中、X1は0~10個のアミノ酸残基を示し、X2はAsn又はGluを示し、X3は少なくとも6個のアミノ酸残基を示す。)

(2) Y 1 - P h e - A s p - L e u - A s n - Y 2 - Y 3

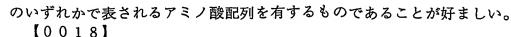
(但し、式中、Y1は0~10個のアミノ酸残基を示し、Y2はPhe又はIleを示し、Y3は少なくとも6個のアミノ酸残基を示す。)

(3) Z1-Asp-Leu-Z2-Leu-Arg-Leu-Z3

(但し、式中、Z1はLeu、Asp-Leu又はLeu-Asp-Leuを示し、Z2はG1u、G1n又はAspを示し、Z3は0~10個のアミノ酸残基を示す。)

(4) Asp-Leu-Z4-Leu-Arg-Leu

(但し、式中、Z4はGlu、Gln又はAspを示す。)



また、上記機能性ペプチドは、配列番号3~19のいずれかに示されるアミノ酸配列を有するペプチドであってもよい。

[0019]

また、上記機能性ペプチドは、以下の(e)又は(f)記載のペプチドであってもよい。(e)配列番号 20 又は 21 に示されるアミノ酸配列を有するペプチド。(f)配列番号 20 又は 21 に示されるアミノ酸配列において、1 個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列を有するペプチド。

[0020]

また、上記機能性ペプチドは、次に示す式(5)

(5) $\alpha 1 - L e u - \beta 1 - L e u - \gamma 1 - L e u$

(但し、式中αlは、Asp、Asn、Glu、Gln、Thr又はSerを示し、βlは、Asp、Gln、Asn、Arg、Glu、Thr、Ser又はHisを示し、γlは、Arg、Gln、Asn、Thr、Ser、His、Lys又はAspを示す。)で表されるアミノ酸配列を有するものであってもよい。

[0021]

また、上記機能性ペプチドは、次に示す式(6)~(8)

- (6) $\alpha 1 L e u \beta 1 L e u \gamma 2 L e u$
- (7) $\alpha 1 \text{Leu} \beta 2 \text{Leu} \text{Arg} \text{Leu}$
- (8) $\alpha 2 L e u \beta 1 L e u A r g L e u$

(但し、各式中 α 1は、Asp、Asn、Glu、Gln、Thr又はSerを示し、 α 2は、Asn、Glu、Gln、Thr又はSerを示し、 β 1は、Asp、Gln、Asn、Arg、Glu、Thr、Ser又はHisを示し、 β 2はAsn、Arg、Thr、Ser又はHisを示し、 γ 2はGln、Asn、Thr、Ser、His、Lys又はAspを示す。)

のいずれかで表されるアミノ酸配列を有するものであってもよい。

[0022]

また、上記機能性ペプチドは、配列番号22、23、24、25、26、27、28、29、30、31、32、33、34、35、36、37、133、134、135又は136に示されるアミノ酸配列を有するペプチドであってもよい。

[0023]

また、上記機能性ペプチドは、配列番号38又は39に示されるアミノ酸配列を有するペプチドであってもよい。

[0024]

また、本発明にかかる植物体は、上記生産方法により生産され、葯の裂開が抑制されていることを特徴としている。上記植物体には、成育した植物個体、植物細胞、植物組織、カルス、種子の少なくとも何れかが含まれることが好ましい。

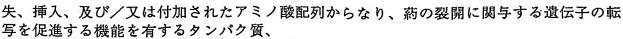
[0025]

また、本発明にかかる植物体の葯の裂開抑制キットは、上記の生産方法を行うためのキットであって、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子をコードする遺伝子と、任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチドをコードするポリヌクレオチドと、プロモーターとを含む組換え発現ベクターを少なくとも含むことを特徴としている。上記葯の裂開抑制キットは、さらに、上記組換え発現ベクターを植物細胞に導入するための試薬群を含んでいてもよい。

[0026]

また、本発明にかかる葯の裂開が制御された植物体の生産方法は、以下の(a)又は(b)記載のタンパク質をコードする遺伝子、

- (a) 配列番号1に示されるアミノ酸配列からなるタンパク質、
- (b) 配列番号1に示されるアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠



或いは、以下の(c)又は(d)記載の遺伝子、

- (c) 配列番号 2 に示される塩基配列をオープンリーディングフレーム領域として有する遺伝子、
- (d) 配列番号2に示される塩基配列からなる遺伝子と相補的な塩基配列からなる遺伝子とストリンジェントな条件でハイブリダイズし、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子をコードする遺伝子を用いることを特徴としている。

【発明の効果】

[0027]

本発明に係る葯の裂開が抑制された植物体の生産方法は、以上のように、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子と、任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチドとを融合させたキメラタンパク質を、植物体で生産させる構成を備えているので、葯の裂開に関与する遺伝子の発現が抑制され、葯の裂開が抑制された植物体を生産することが可能となる。したがって、上記キメラタンパク質をコードするキメラ遺伝子で目的の植物を形質転換すれば葯の裂開が抑制された植物を生産することができ、複雑な遺伝子組み替え技術を利用することなく、非常に簡便に目的の植物の葯の裂開を抑制することができるという効果を奏する。

[0028]

また、本発明で用いられるキメラタンパク質は、内在性の遺伝子に対して、優性に作用するものであるため、本発明にかかるキメラタンパク質は、植物が二倍体や複二倍体であったり、あるいは植物に機能重複遺伝子が存在したりしても、葯の裂開に関わる遺伝子の発現を一様に抑制でき、遺伝子導入可能なあらゆる植物を、葯の裂開が抑制された植物体に容易に形質転換できるという効果を奏する。

[0029]

また、本発明で用いられる、葯の裂開に関わる遺伝子の転写を促進する転写因子のアミノ酸配列は、種の異なる数多くの植物間において、保存性が高いものと考えられるため、特定のモデル植物で構築したキメラタンパク質を、他の植物に導入することで、さまざまな種の植物において簡便に葯の裂開が抑制された植物体を生産できるという効果を奏する

【発明を実施するための最良の形態】

[0030]

本発明の一実施形態について説明すると以下の通りである。なお、本発明はこれに限定されるものではない。

[0031]

本発明は、植物体の葯の裂開を抑制する技術であって、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子と、任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチドとを融合させたキメラタンパク質を、植物体で生産させる。これによって得られる植物体では、葯の裂開に関与する遺伝子の転写が抑制され、葯の裂開が抑制された植物体を生産することができる。

[0032]

ここで、葯の裂開は次のように抑制される。すなわち、上記キメラタンパク質における 上記転写因子由来のDNA結合ドメインが、葯の裂開に関与すると推定される標的遺伝子 に結合する。上記転写因子は転写抑制因子に転換され、標的遺伝子の転写が抑制される。 これにより葯の裂開に関与すると推定されるタンパク質の生成が減少し、その結果、得ら れる植物体の葯の裂開を抑制することができる。

[0033]

本発明にかかる生産方法で生産される葯の裂開が抑制された植物体には、葯の裂開が完全に起こらない植物体及び葯の裂開が不完全にしか起こらない植物体が含まれる。ここで葯とは雄ずい(おしべ)の一部で、花粉をつくる袋状の部分である。閉花受精をするもの

(例:マメ科)では、花粉が葯内で発芽し、繊維状細胞層の発達をみない柔らかな葯壁を 通して花粉管を伸長させるが、一般に葯は裂開して花粉を葯の外に放出する。葯の裂開は 、口辺細胞が細胞死を起こし、そこで葯壁が切れることによって起こる。また、口辺細胞 が切れただけでは葯は口を開かず、花粉が放出されるためには葯壁が収縮して反りかえる ことが必要である。本発明でいう葯の裂開が抑制された植物体とは、口辺細胞が切れただ けの植物体であってもよく、口辺細胞が切れ且つ葯壁が反りかえって葯が口を開いた植物 体であってもよい。なお、口辺細胞とは、葯が口を開く部分にあたる、一層の小さな細胞 からなる組織である。

[0034]

なお、本発明の葯の裂開が抑制された植物体では、雌性器官(めしべ)は、稔性を有し ている。これにより、本発明の葯の裂開が抑制された植物体に他種の花粉を受粉できる。 したがって、雄性器官を人為的に除去したり、人為的に交配させるという手間をかけずに 、雑種強勢を利用した交配により、雑種第1代(F1)品種を得ることができる。

また、本発明の葯の裂開が抑制された植物体では、葯の裂開が抑制されていればよく、 花粉自体は稔性を有していてもよいし、稔性を有していなくてもよいが、花粉自体が稔性 を有していることがより好ましい。これにより、花粉自体には生殖能を残しつつ、自家受 粉が起きない植物体を生産することが可能となり、育種等に有用である。すなわち、花粉 自体が稔性を有していない雄性不稔体では、それ自身の花粉が利用できないので、自殖に よるホモ接合性の個体を作出、維持することができない。ヘテロ接合性の個体を自家受粉 することにより、ホモ接合性の個体を作出することはできるが、かかる場合もホモ接合性 の個体は1/4しか得られない。これに対し、花粉自体には生殖能を残すことにより、ホ モ接合性の個体を作出、維持することが可能となり、育種への応用が考えられる。

[0036]

以降の説明では、本発明にかかる葯の裂開が抑制された植物体の生産方法に用いられる キメラタンパク質、本発明にかかる植物体の生産方法の一例、これにより得られる植物体 とその有用性、並びにその利用についてそれぞれ説明する。

[0037]

(I) 本発明で用いられるキメラタンパク質

上述したように、本発明で用いられるキメラタンパク質は、葯の裂開に関与する遺伝子 の転写を促進する転写因子と、任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチド とを融合させたものである。

[0038]

また、本発明で用いられるキメラタンパク質は、内在性の遺伝子に対して、優性に作用 するものであるため、本発明にかかるキメラタンパク質は、植物が二倍体や複二倍体であ ったり、あるいは植物に機能重複遺伝子が存在したりしても、葯の裂開に関わる遺伝子の 発現を一様に抑制できる。それゆえ、遺伝子導入可能なあらゆる植物を、葯の裂開が抑制 された植物体に容易に形質転換することが可能となる。

[0039]

以下に、上記転写因子および機能性ペプチドそれぞれについて説明する。

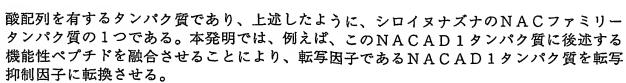
[0040]

(I-1) 葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子

本発明で用いられる転写因子は、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子 であれば特に限定されるものではない。一般に葯は裂開して花粉を葯の外に放出する。従 って、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子は多くの植物に保存されてい る。したがって、本発明で用いられる転写因子には、種々の植物に保存されている同様の 機能を有する転写因子が含まれる。

[0041]

本発明で用いられる転写因子の代表的な一例としては、例えば、NACAD1タンパク 質を挙げることができる。NACAD1タンパク質は、配列番号134に示されるアミノ



[0042]

本発明で用いられる転写因子としては、配列番号134に示されるアミノ酸配列を有するNACAD1タンパク質に限定されるものではなく、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子であればよい。具体的には、配列番号134に示されるアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列からなるタンパク質であっても、上記機能を有していれば本発明にて用いることができる。なお、上記の「配列番号1に示されるアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列」における「1個又は数個」の範囲は特に限定されないが、例えば、1から20個、好ましくは1から10個、より好ましくは1から7個、さらに好ましくは1個から5個、特に好ましくは1個から3個を意味する。

[0043]

また上記転写因子としては、配列番号134に示されるアミノ酸配列に対して、20%以上、好ましくは50%以上、さらに好ましくは60%または70%以上の相同性を有するタンパク質であって、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する機能を有するタンパク質も含まれる。なおここで「相同性」とは、アミノ酸配列中に占める同じ配列の割合であり、この値が高いほど両者は近縁であるといえる。

[0044]

本発明で用いられるキメラタンパク質を生産させる際には、後述するように、公知の遺伝子組換え技術を好適に用いることができる。そこで、本発明にかかる植物体の生産方法には、上記転写因子をコードする遺伝子も好適に用いることができる。

[0045]

上記転写因子をコードする遺伝子としては特に限定されるものではなく、遺伝暗号に基づいて、上記転写因子のアミノ酸配列に対応するものであればよい。具体的な一例としては、例えば、転写因子としてNACAD1タンパク質を用いる場合には、このNACAD1タンパク質をコードする遺伝子(説明の便宜上、NACAD1遺伝子と称する)を挙げることができる。NACAD1遺伝子の具体的な一例としては、例えば、配列番号135に示される塩基配列をオープンリーディングフレーム(ORF)として含むポリヌクレオチドを挙げることができる。

[0046]

もちろん、本発明で用いられるNACAD1遺伝子、または、転写因子をコードする遺伝子としては、上記の例に限定されるものではなく、配列番号135に示される塩基配列と相同性を有する遺伝子であってもよい。具体的には、例えば、配列番号135に示される塩基配列からなる遺伝子と相補的な塩基配列からなる遺伝子とストリンジェントな条件でハイブリダイズし、かつ、上記転写因子をコードする遺伝子等を挙げることができる。なお、ここでストリンジェントな条件でハイブリダイズするとは、60℃で2×SSC洗浄条件下で結合することを意味する。

[0047]

上記ハイブリダイゼーションは、J. Sambrook et al. Molecular Cloning, A Laborato ry Manual, 2nd Ed., Cold Spring Harbor Laboratory (1989) に記載されている方法等、従来公知の方法で行うことができる。通常、温度が高いほど、塩濃度が低いほどストリンジェンシーは高くなる (ハイブリダイズしがたくなる)。

[0048]

上記転写因子をコードする遺伝子を取得する方法は特に限定されるものではなく、従来 公知の方法により、多くの植物から単離することができる。例えば、既知の転写因子の塩 基配列に基づき作製したプライマー対を用いることができる。このプライマー対を用いて



、植物のcDNA又はゲノミックDNAを鋳型としてPCRを行うこと等により上記遺伝子を得ることができる。また、上記転写因子をコードする遺伝子は、従来公知の方法により化学合成して得ることもできる。

[0049]

(I-2)任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチド

本発明で用いられる、任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチド(説明の便宜上、転写抑制転換ペプチドと称する)としては、特に限定されるものではなく、転写因子と融合させたキメラタンパク質を形成させることにより、当該転写因子により制御される標的遺伝子の転写を抑制することができるペプチドであればよい。具体的には、例えば、本発明者によって見出された転写抑制転換ペプチド(特許文献3~9、非特許文献4、5等参照)を挙げることができる。

[0050]

本発明者は、Class II ERF遺伝子群の一つであるシロイヌナズナ由来のAtERF 3タンパク質、AtERF4タンパク質、AtERF7タンパク質、AtERF8タンパ ク質を転写因子に結合させたタンパク質が、遺伝子の転写を顕著に抑制するとの知見を得 た。そこで、上記タンパク質をそれぞれコードする遺伝子およびこれから切り出したDN Aを含むエフェクタープラスミドを構築し、これを植物細胞に導入することにより、実際 に遺伝子の転写を抑制することに成功した(例えば特許文献3~6参照)。また、Class II ERF遺伝子群の一つであるタバコERF3タンパク質(例えば特許文献7参照)、 イネOsERF3タンパク質(例えば特許文献8参照)をコードする遺伝子、及び、ジン クフィンガータンパク質の遺伝子群の一つであるシロイヌナズナZAT10、同ZAT1 1をコードする遺伝子についても上記と同様な試験を行ったところ、遺伝子の転写を抑制 することを見出している。さらに本発明者は、これらタンパク質は、カルボキシル基末端 領域に、アスパラギン酸ーロイシンーアスパラギン(DLN)を含む共通のモチーフを有 することを明らかにした。そして、この共通モチーフを有するタンパク質について検討し た結果、遺伝子の転写を抑制するタンパク質は極めて単純な構造のペプチドであってもよ く、これら単純な構造を有するペプチドが、任意の転写因子を転写抑制因子に変換する機 能を有することを見出している。

[0051]

また、本発明者は、シロイヌナズナSUPERMANタンパク質は、上記の共通のモチーフと一致しないモチーフを有するが、任意の転写因子を転写抑制因子に変換する機能を有すること、また該SUPERMANタンパク質をコードする遺伝子を、転写因子のDNA結合ドメイン又は転写因子をコードする遺伝子に結合させたキメラ遺伝子は、強力な転写抑制能を有するタンパク質を産生することも見出している。

[0052]

したがって、本発明において用いられる転写抑制転換ペプチドの一例として、本実施の形態では、 $Class\ II\ ERFタンパク質であるシロイヌナズナ由来のAtERF3タンパク質、同AtERF4タンパク質、同AtERF7タンパク質、同AtERF8タンパク質、タバコERF3タンパク質、イネOsERF3タンパク質、ジンクフィンガータンパク質の一つであるシロイヌナズナ<math>ZAT10$ タンパク質、同ZAT119ンパク質等のタンパク質、同SUPERMAN9ンパク質、これらから切り出したペプチドや、上記機能を有する合成ペプチド等を挙げることができる。

[0053]

上記転写抑制転換ペプチドの一例の具体的な構造は、下記式 (1) ~ (4) の何れかで表されるアミノ酸配列となっている。

(1) X1-Leu-Asp-Leu-X2-Leu-X3

(但し、式中、X1は $0\sim1$ 0個のアミノ酸残基を示し、X2はAsn又はG1uを示し、X3は少なくとも6個のアミノ酸残基を示す。)

(2) Y 1 - P h e - A s p - L e u - A s n - Y 2 - Y 3

(但し、式中、Y1は0~10個のアミノ酸残基を示し、Y2はPheまたはI1eを示



し、Y3は少なくとも6個のアミノ酸残基を示す。)

(3) Z1-Asp-Leu-Z2-Leu-Arg-Leu-Z3

(但し、式中、Z1はLeu、Asp-LeuまたはLeu-Asp-Leuを示し、Z2はGlu、GlnまたはAspを示し、Z3は0~10個のアミノ酸残基を示す。)

(4) Asp-Leu-Z4-Leu-Arg-Leu

(但し、式中、24はGlu、GlnまたはAspを示す。)

(I-2-1)式(1)の転写抑制転換ペプチド

上記式(1)の転写抑制転換ペプチドにおいては、上記X1で表されるアミノ酸残基の数は $0\sim1$ 0個の範囲内であればよい。また、X1で表されるアミノ酸残基を構成する具体的なアミノ酸の種類は特に限定されるものではなく、どのようなものであってもよい。換言すれば、上記式(1)の転写抑制転換ペプチドにおいては、N末端側には、1個の任意のアミノ酸または $2\sim1$ 0個の任意のアミノ酸残基からなるオリゴマーが付加されていてもよいし、アミノ酸が何も付加されていなくてもよい。

[0054]

このX1で表されるアミノ酸残基は、式(1)の転写抑制転換ペプチドを合成するときの容易さからみれば、できるだけ短いほうがよい。具体的には、10個以下であることが好ましく、5個以下であることがより好ましい。

[0055]

同様に、上記式(1)の転写抑制転換ペプチドにおいては、上記X3で表されるアミノ酸残基の数は少なくとも6個であればよい。また、X3で表されるアミノ酸残基を構成する具体的なアミノ酸の種類は特に限定されるものではなく、どのようなものであってもよい。換言すれば、上記式(1)の転写抑制転換ペプチドにおいては、C末端側には、6個以上の任意のアミノ酸残基からなるオリゴマーが付加されていればよい。上記X3で表されるアミノ酸残基は、最低6個あれば上記機能を示すことができる。

[0056]

上記式(1)の転写抑制転換ペプチドにおいて、X1およびX3を除いた5個のアミノ酸残基からなるペンタマー(5 mer)の具体的な配列は、配列番号40、41に示す。なお、上記X2がAsnの場合のアミノ酸配列が配列番号40に示すアミノ酸配列であり、上記X2がG1uの場合のアミノ酸配列が配列番号41に示すアミノ酸配列である。

[0057]

(I-2-2)式(2)の転写抑制転換ペプチド

上記式(2)の転写抑制転換ペプチドにおいては、上記式(1)の転写抑制転換ペプチドのX1と同様、上記Y1で表されるTミノ酸残基の数は0~10個の範囲内であればよい。また、Y1で表されるTミノ酸残基を構成する具体的なTミノ酸の種類は特に限定されるものではなく、どのようなものであってもよい。換言すれば、上記式(2)の転写抑制転換ペプチドにおいては、上記式(1)の転写抑制転換ペプチドと同様、N末端側には、1個の任意のTミノ酸または2~10個の任意のTミノ酸残基からなるオリゴマーが付加されていてもよいし、Tミノ酸が何も付加されていなくてもよい。

[0058]

このY1で表されるアミノ酸残基は、式(2)の転写抑制転換ペプチドを合成するとき の容易さからみれば、できるだけ短いほうがよい。具体的には、10個以下であることが 好ましく、5個以下であることがより好ましい。

[0059]

同様に、上記式(2)の転写抑制転換ペプチドにおいては、上記式(1)の転写抑制転換ペプチドのX3と同様、上記Y3で表されるアミノ酸残基の数は少なくとも6個であればよい。また、Y3で表されるアミノ酸残基を構成する具体的なアミノ酸の種類は特に限定されるものではく、どのようなものであってもよい。換言すれば、上記式(2)の転写抑制転換ペプチドにおいては、上記式(1)の転写抑制転換ペプチドと同様、C末端側には、6個以上の任意のアミノ酸残基からなるオリゴマーが付加されていればよい。上記Y3で表されるアミノ酸残基は、最低6個あれば上記機能を示すことができる。



上記式(2)の転写抑制転換ペプチドにおいて、Y1およびY3を除いた5個のアミノ酸残基からなるペンタマー(5 mer)の具体的な配列は、配列番号42、43に示す。なお、上記Y2がPheの場合のアミノ酸配列が配列番号42に示すアミノ酸配列であり、上記Y2がI1eの場合のアミノ酸配列が配列番号43に示すアミノ酸配列である。また、Y2を除いた4個のアミノ酸残基からなるテトラマー(4 mer)の具体的な配列は、配列番号44に示す。

[0061]

(I-2-3)式(3)の転写抑制転換ペプチド

上記式(3)の転写抑制転換ペプチドにおいては、上記Z1で表されるアミノ酸残基は、 $1\sim3$ 個の範囲内でLeuを含むものとなっている。アミノ酸1個の場合は、Leuであり、アミノ酸2個の場合は、Asp-Leuとなっており、アミノ酸3個の場合はLeuAsp-Leuとなっている。

[0062]

一方、上記式(3)の転写抑制転換ペプチドにおいては、上記式(1)の転写抑制転換ペプチドのX1等と同様、上記Z3で表されるアミノ酸残基の数は0~10個の範囲内であればよい。また、Z3で表されるアミノ酸残基を構成する具体的なアミノ酸の種類は特に限定されるものではなく、どのようなものであってもよい。換言すれば、上記式(3)の転写抑制転換ペプチドにおいては、C末端側には、1個の任意のアミノ酸または2~10個の任意のアミノ酸残基からなるオリゴマーが付加されていてもよいし、アミノ酸が何も付加されていなくてもよい。

[0063]

このZ3で表されるアミノ酸残基は、式(3)の転写抑制転換ペプチドを合成するときに容易さからみれば、できるだけ短いほうがよい。具体的には、10個以下であることが好ましく、5個以下であることがより好ましい。Z3で表されるアミノ酸残基の具体的な例としては、G1 y、G1 y Phe e Phe 、G1 y Phe e Phe 、G1 y Phe e Phe 、Phe e Phe 的 Phe 、Phe e Phe 的 Phe 。 Phe e Phe

[0064]

また、この式(3)で表される転写抑制転換ペプチド全体のアミノ酸残基の数は、特に限定されるものではないが、合成するときに容易さからみれば、20アミノ酸以下であることが好ましい。

[0065]

上記式(3)の転写抑制転換ペプチドにおいて、Z3を除いた $7\sim10$ 個のアミノ酸残基からなるオリゴマーの具体的な配列は、配列番号 $45\sim5$ 3に示す。なお、上記Z1がLeuかつZ2がG1u、G1nまたはAspの場合のアミノ酸配列が、それぞれ配列番号45、46または47に示すアミノ酸配列であり、上記Z1がAsp-LeuかつZ2がG1u、G1nまたはAspの場合のアミノ酸配列が、それぞれ配列番号48、49または50に示すアミノ酸配列であり、上記Z1がE1 eu-E2 euかつE3 に示すアミノ酸配列である。

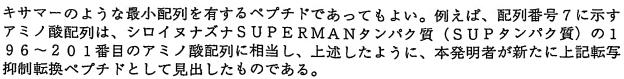
[0066]

(I-2-4)式(4)の転写抑制転換ペプチド

上記式 (4) の転写抑制転換ペプチドは、6個のアミノ酸残基からなるヘキサマー (6 mer) であり、その具体的な配列は、配列番号 7、16、54 に示す。なお、上記 24 が Glu の場合のアミノ酸配列が配列番号 7に示すアミノ酸配列であり、上記 24 が Asp の場合のアミノ酸配列が配列番号 16 に示すアミノ酸配列であり、上記 24 が Gln の場合のアミノ酸配列が配列番号 54 に示すアミノ酸配列である。

[0067]

特に、本発明において用いられる転写抑制転換ペプチドは、上記式(4)で表されるへ 出証特2005-3016027



[0068]

(I-2-5) 転写抑制転換ペプチドのより具体的な例

上述した各式で表される転写抑制転換ペプチドのより具体的な例としては、例えば、配列番号3~19のいずれかに示されるアミノ酸配列を有するペプチドを挙げることができる。これらオリゴペプチドは、本発明者が上記転写抑制転換ペプチドであることを見出したものである(例えば、特許文献9参照)。

[0069]

さらに、上記転写抑制転換ペプチドの他の具体的な例として、次に示す (e) 又は (f) 記載のオリゴペプチドを挙げることができる。

- (e) 配列番号20又は21に示されるいずれかのアミノ酸配列からなるペプチド。
- (f)配列番号20又は21に示されるいずれかのアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列からなるペプチド。

[0070]

上記配列番号20に示されるアミノ酸配列からなるペプチドは、SUPタンパク質である。また、上記の「配列番号20又は21に示されるいずれかのアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列」における「1個又は数個」の範囲は特に限定されないが、例えば、1から20個、好ましくは1から10個、より好ましくは1から7個、さらに好ましくは1個から5個、特に好ましくは1個から3個を意味する。

[0071]

上記アミノ酸の欠失、置換若しくは付加は、上記ペプチドをコードする塩基配列を、当該技術分野で公知の手法によって改変することによって行うことができる。塩基配列に変異を導入するには、Kunkel法またはGapped duplex法等の公知手法又はこれに準ずる方法により行うことができ、例えば部位特異的突然変異誘発法を利用した変異導入用キット(例えばMutant-KやMutant-G(何れも商品名、TAKARA社製))等を用いて、あるいはLA PCR in vitro Mutagenesisシリーズキット(商品名、TAKARA社製)を用いて異変が導入される。

[0072]

また、上記機能性ペプチドは、配列番号20に示されるアミノ酸配列の全長配列を有するペプチドに限られず、その部分配列を有するペプチドであってもよい。

[0073]

その部分配列を有するペプチドとしては、例えば、配列番号 21 に示されるアミノ酸配列(SUP タンパク質の 175 から 204 番目のアミノ酸配列)を有するペプチドが挙げられ、その部分配列を有するペプチドとしては、上記(3)で表されるペプチドが挙げられる。

[0074]

(Ⅰ-3) 転写抑制転換ペプチドの他の例

本発明者は、さらに、上記モチーフの構造について検討した結果、新たに6つのアミノ酸からなるモチーフを見出した。このモチーフは、具体的には、次に示す一般式(5)で表されるアミノ酸配列を有するペプチドである。これらのペプチドも、上記転写抑制転換ペプチドに含まれる。

(5) $\alpha 1 - Leu - \beta 1 - Leu - \gamma 1 - Leu$

但し、上記式(5)中 α 1は、Asp、Asn、Glu、Gln、Thr又はSerを示し、 β 1は、Asp、Gln、Asn、Arg、Glu、Thr、Ser又はHisを示し、 γ 1は、Arg、Gln、Asn、Thr、Ser、His、Lys又はAspを示す。



なお、上記一般式 (5) で表されるペプチドを、便宜上、次に示す一般式 (6)、 (7)、 (8) 又は (9) で表されるアミノ酸配列を有しているペプチドに分類する。

- (6) $\alpha 1 L e u \beta 1 L e u \gamma 2 L e u$
- (7) $\alpha 1 L e u \beta 2 L e u A r g L e u$
- (8) $\alpha 2 L e u \beta 1 L e u A r g L e u$
- (9) As $p-Leu-\beta 3-Leu-Arg-Leu$

但し、上記各式中、 α 1は、Asp、Asn、Glu、Gln、Thr又はSerを示し、 α 2は、Asn、Glu、Gln、Thr又はSerを示す。また、 β 1は、Asp、Gln、Asn、Arg、Glu、Thr、Ser又はHisを示し、 β 2はAsn、Arg、Thr、Ser又はHisを示し、 β 3は、Glu、Asp又はGlnを示す。さらに、 γ 2は、Gln、Asn、Thr、Ser、His、Lys又はAspを示す。

[0076]

上記式(5)~(9)で表されるアミノ酸配列を有する転写抑制転換ペプチドのより具体的な例としては、配列番号22、23、24、25、26、27、28、29、30、31、32、33、34、35、36、37、133、134、135又は136で表されるアミノ酸配列を有するペプチドを挙げることができる。このうち、配列番号29、30、32、34、133、134、135又は136のペプチドは、一般式(6)に示されるペプチドに相当し、配列番号22、25、35、36又は37のペプチドは、一般式(7)に示されるペプチドに相当し、配列番号26、27、28、31、又は33のペプチドは、一般式(8)に示されるペプチドに相当し、配列番号23又は24のペプチドは、一般式(9)に示されるペプチドに相当する。

[0077]

また、上記一般式(5)~(9)に示されるペプチド以外にも配列番号38または39で表されるアミノ酸配列を有する転写抑制転換ペプチドを用いることもできる。

[0078]

(I-4) キメラタンパク質の生産方法

上記(I-2)および(I-3)で説明した各種転写抑制転換ペプチドは、上記(I-1)で説明した転写因子と融合してキメラタンパク質とすることにより、当該転写因子を転写抑制因子とすることができる。したがって、本発明では、上記転写抑制転換ペプチドをコードするポリヌクレオチドを用いて、転写因子をコードする遺伝子とのキメラ遺伝子を得れば、キメラタンパク質を生産させることができる。

[0079]

具体的には、上記転写抑制転換ペプチドをコードするポリヌクレオチド(説明の便宜上、転写抑制転換ポリヌクレオチドと称する)と上記転写因子をコードする遺伝子とを連結することによりキメラ遺伝子を構築して、植物細胞に導入する。これによりキメラタンパク質を生産させることができる。なお、キメラ遺伝子を植物細胞に導入する具体的な方法については、後述する(2)の項で詳細に説明する。

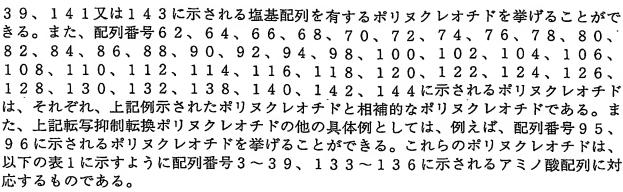
[0080]

上記転写抑制転換ポリヌクレオチドの具体的な塩基配列は特に限定されるものではなく、遺伝暗号に基づいて、上記転写抑制転換ペプチドのアミノ酸配列に対応する塩基配列を含んでいればよい。また、必要に応じて、上記転写抑制転換ポリヌクレオチドは、転写因子遺伝子と連結するための連結部位となる塩基配列を含んでいてもよい。さらに、上記転写抑制転換ポリヌクレオチドのアミノ酸読み枠と転写因子遺伝子の読み枠とが一致しないような場合に、これらを一致させるための付加的な塩基配列を含んでいてもよい。

[0081]

上記転写抑制転換ポリヌクレオチドの具体例としては、例えば、配列番号61、63、65、67、69、71、73、75、77、79、81、83、85、87、89、91、93、97、99、101、103、105、107、109、111、113、115、117、119、121、123、125、127、129、131、137、1

出証特2005-3016027



【0082】 【表1】

アミノ酸配列	塩基配列	アミノ酸配列	塩基配列
配列番号3	配列番号61・62	配列番号23	配列番号99・100
配列番号4	配列番号63・64	配列番号24	配列番号101・102
配列番号5	配列番号65・66	配列番号25	配列番号103・104
配列番号6	配列番号67・68	配列番号26	配列番号105・106
配列番号7	配列番号69・70	配列番号27	配列番号107・108
配列番号8	配列番号71・72	配列番号28	配列番号109・110
配列番号9	配列番号73・74	配列番号29	配列番号111・112
配列番号10	配列番号75・76	配列番号30	配列番号113・114
配列番号11	配列番号77・78	配列番号31	配列番号115・116
配列番号12	配列番号79・80	配列番号32	配列番号117・118
配列番号13	配列番号81・82	配列番号33	配列番号119・120
配列番号14	配列番号83・84	配列番号34	配列番号121・122
配列番号15	配列番号85・86	配列番号35	配列番号123・124
配列番号16	配列番号87・88	配列番号36	配列番号125・126
配列番号17	配列番号89・90	配列番号37	配列番号127・128
配列番号18	配列番号91・92	配列番号38	配列番号129・130
配列番号19	配列番号93・94	配列番号39	配列番号131·132
配列番号20	配列番号95	配列番号133	配列番号1・2
配列番号21	配列番号96	配列番号59	配列番号55・56
配列番号22	配列番号97・98	配列番号60	配列番号57・58

[0083]

本発明で用いられるキメラタンパク質は、転写因子をコードする遺伝子と転写抑制転換ポリヌクレオチドとを連結した上記キメラ遺伝子から得ることができる。したがって、上記キメラタンパク質は、上記転写因子の部位と、上記転写抑制転換ペプチドの部位とが含まれていればよく、その構成は特に限定されるものではない。例えば、転写因子と転写抑制転換ペプチドとの間をつなぐためのリンカー機能を有するポリペプチドや、HisやMyc、Flag等のようにキメラタンパク質をエピトープ標識するためのポリペプチド等、各種の付加的なポリペプチドが含まれていてもよい。さらに上記キメラタンパク質には、必要に応じて、ポリペプチド以外の構造、例えば、糖鎖やイソプレノイド基等が含まれていてもよい。



(II) 本発明にかかる植物体の生産方法の一例

本発明にかかる植物体の生産方法は、上記(I)で説明したキメラタンパク質を植物体で生産させ、葯の裂開を抑制する過程を含んでいれば特に限定されるものではないが、本発明にかかる植物体の生産方法を具体的な工程で示せば、例えば、発現ベクター構築工程、形質転換工程、選抜工程等の工程を含む生産方法として挙げることができる。このうち、本発明では、少なくとも形質転換工程が含まれていればよい。以下、各工程について具体的に説明する。

[0085]

(II-1) 発現ベクター構築工程

本発明において行われる発現ベクター構築工程は、上記(I-1)で説明した転写因子をコードする遺伝子と、上記(I-4)で説明した転写抑制転換ポリヌクレオチドと、プロモーターとを含む組換え発現ベクターを構築する工程であれば特に限定されるものではない。

[0086]

上記組換え発現ベクターの母体となるベクターとしては、従来公知の種々のベクターを用いることができる。例えば、プラスミド、ファージ、またはコスミド等を用いることができ、導入される植物細胞や導入方法に応じて適宜選択することができる。具体的には、例えば、pBR322、pBR325、pUC19、pUC119、pBluescript、pBluescript SK、pBI系のベクター等を挙げることができる。特に、植物体へのベクターの導入法がアグロバクテリウムを用いる方法である場合には、<math>pBI系のバイナリーベクターを用いることが好ましい。pBI系のバイナリーベクターとしては、具体的には、例えば、pBIG、pBIN19、pBI101、pBI1221 pBI221 等を挙げることができる。

[0087]

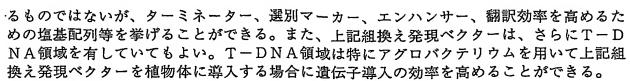
上記プロモーターは、植物体内で遺伝子を発現させることが可能なプロモーターであれ ば特に限定されるものではなく、公知のプロモーターを好適に用いることができる。かか るプロモーターとしては、例えば、カリフラワーモザイクウイルス35Sプロモーター(CaMV35S)、アクチンプロモーター、ノパリン合成酵素のプロモーター、タバコの PR1a遺伝子プロモーター、トマトのリブロース1,5-二リン酸カルボキシラーゼ・ オキシダーゼ小サブユニットプロモーター等を挙げることができる。この中でも、カリフ ラワーモザイクウイルス35Sプロモーターまたはアクチンプロモーターをより好ましく 用いることができる。これらのプロモーターを用いれば、得られる組換え発現ベクターで は、植物細胞内に導入されたときに任意の遺伝子を強く発現させることが可能となる。ま た、上記プロモーターは、葯特異的に遺伝子を発現させることができるプロモーターであ ることがさらに好ましい。かかるプロモーターとしては、例えばTA56プロモーター、 AtMYB26プロモーター、DAD1プロモーター等を挙げることができる。このよう なプロモーターを用いることにより、上記キメラタンパク質をコードする遺伝子を葯での み発現させて、他の組織に影響を与えることなく、葯の裂開を抑制することが可能となる 。また、上記プロモーターは、NACAD1や種々の植物に保存されている同様の転写因 子をコードする遺伝子のプロモーターであることが特に好ましい。かかるプロモーターを 用いることにより、当該遺伝子の発現の時期及び組織に特異的に遺伝子を発現させること が可能となり、葯の裂開をより効果的に抑制することができる。

[0088]

上記プロモーターは、転写因子をコードする遺伝子と転写抑制転換ポリヌクレオチドとを連結したキメラ遺伝子を発現しうるように連結され、ベクター内に導入されていればよく、組換え発現ベクターとしての具体的な構造は特に限定されるものではない。

[0089]

上記組換え発現ベクターは、上記プロモーターおよび上記キメラ遺伝子に加えて、さら に他のDNAセグメントを含んでいてもよい。当該他のDNAセグメントは特に限定され



[0090]

ターミネーターは転写終結部位としての機能を有していれば特に限定されるものではなく、公知のものであってもよい。例えば、具体的には、ノパリン合成酵素遺伝子の転写終結領域(Nosターミネーター)、カリフラワーモザイクウイルス35Sの転写終結領域(CaMV35Sターミネーター)等を好ましく用いることができる。この中でもNosターミネーターをより好ましく用いることできる。

[0091]

上記形質転換ベクターにおいては、ターミネーターを適当な位置に配置することにより、植物細胞に導入された後に、不必要に長い転写物を合成したり、強力なプロモーターがプラスミドのコピー数の減少させたりするような現象の発生を防止することができる。

[0092]

上記選別マーカーとしては、例えば薬剤耐性遺伝子を用いることができる。かかる薬剤耐性遺伝子の具体的な一例としては、例えば、ハイグロマイシン、プレオマイシン、カナマイシン、ゲンタマイシン、クロラムフェニコール等に対する薬剤耐性遺伝子を挙げることができる。これにより、上記抗生物質を含む培地中で生育する植物体を選択することによって、形質転換された植物体を容易に選別することができる。

[0093]

上記翻訳効率を高めるための塩基配列としては、例えばタバコモザイクウイルス由来のomega配列を挙げることができる。このomega配列をプロモーターの非翻訳領域(5'UTR)に配置させることによって、上記キメラ遺伝子の翻訳効率を高めることができる。このように、上記形質転換ベクターには、その目的に応じて、さまざまなDNAセグメントを含ませることができる。

[0094]

上記組換え発現ベクターの構築方法についても特に限定されるものではなく、適宜選択された母体となるベクターに、上記プロモーター、転写因子をコードする遺伝子、および転写抑制転換ポリヌクレオチド、並びに必要に応じて上記他のDNAセグメントを所定の順序となるように導入すればよい。例えば、転写因子をコードする遺伝子と転写抑制転換ポリヌクレオチドとを連結してキメラ遺伝子を構築し、次に、このキメラ遺伝子とプロモーターと(必要に応じてターミネーター等)とを連結して発現カセットを構築し、これをベクターに導入すればよい。

[0095]

キメラ遺伝子の構築および発現カセットの構築では、例えば、各DNAセグメントの切断部位を互いに相補的な突出末端としておき、ライゲーション酵素で反応させることで、当該DNAセグメントの順序を規定することが可能となる。なお、発現カセットにターミネーターが含まれる場合には、上流から、プロモーター、上記キメラ遺伝子、ターミネーターの順となっていればよい。また、組換え発現ベクターを構築するための試薬類、すなわち制限酵素やライゲーション酵素等の種類についても特に限定されるものではなく、市販のものを適宜選択して用いればよい。

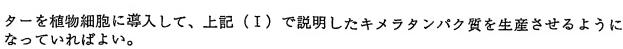
[0096]

また、上記組換え発現ベクターの増殖方法(生産方法)も特に限定されるものではなく、従来公知の方法を用いることができる。一般的には大腸菌をホストとして当該大腸菌内で増殖させればよい。このとき、ベクターの種類に応じて、好ましい大腸菌の種類を選択してもよい。

[0097]

(I I - 2) 形質転換工程

本発明において行われる形質転換工程は、上記(II-1)で説明した組換え発現ベク 出証特2005-3016027



[0098]

上記組換え発現ベクターを植物細胞に導入する方法(形質転換方法)は特に限定されるものではなく、植物細胞に応じた適切な従来公知の方法を用いることができる。具体的には、例えば、アグロバクテリウムを用いる方法や直接植物細胞に導入する方法を用いることができる。アグロバクテリウムを用いる方法としては、例えば、Transformation of Arabidopsis thaliana by vacuum infiltration(http://www.bch.msu.edu/pamgreen/protocol.htm)を用いることができる。

[0099]

組換え発現ベクターを直接植物細胞に導入する方法としては、例えば、マイクロインジェクション法、エレクトロポレーション法(電気穿孔法)、ポリエチレングリコール法、パーティクルガン法、プロトプラスト融合法、リン酸カルシウム法等を用いることができる。

[0100]

上記組換え発現ベクターが導入される植物細胞としては、例えば、花、葉、根等の植物器官における各組織の細胞、カルス、懸濁培養細胞等を挙げることができる。

[0101]

ここで、本発明にかかる植物体の生産方法においては、上記組換え発現ベクターは、生産しようとする種類の植物体に合わせて適切なものを適宜構築してもよいが、汎用的な組換え発現ベクターを予め構築しておき、それを植物細胞に導入してもよい。すなわち、本発明にかかる植物体の生産方法においては、上記(I-1)で説明した組換え発現ベクター構築工程が含まれていてもよいし、含まれていなくてもよい。

[0102]

(II-3) その他の工程、その他の方法

本発明にかかる植物体の生産方法においては、上記形質転換工程が含まれていればよく、さらに上記組換え発現ベクター構築工程が含まれていてもよいが、さらに他の工程が含まれていてもよい。具体的には、形質転換後の植物体から適切な形質転換体を選抜する選抜工程等を挙げることができる。

[0103]

選抜の方法は特に限定されるものではなく、例えば、ハイグロマイシン耐性等の薬剤耐性を基準として選抜してもよいし、形質転換体を育成した後に、葯の裂開の状況から選抜してもよい。例えば、葯の裂開の状況から選抜する例としては、電子顕微鏡、実体顕微鏡等を用いて、葯の形状を観察する方法を挙げることができる(後述の実施例参照)。

[0104]

本発明にかかる植物体の生産方法では、上記キメラ遺伝子を植物体に導入するため、該植物体から、有性生殖または無性生殖により葯の裂開が抑制された子孫を得ることが可能となる。また、該植物体やその子孫から植物細胞や、種子、果実、株、カルス、塊茎、切穂、塊等の繁殖材料を得て、これらを基に該植物体を量産することも可能となる。したがって、本発明にかかる植物体の生産方法では、選抜後の植物体を繁殖させる繁殖工程(量産工程)が含まれていてもよい。

[0105]

なお、本発明における植物体とは、成育した植物個体、植物細胞、植物組織、カルス、種子の少なくとも何れかが含まれる。つまり、本発明では、最終的に植物個体まで成育させることができる状態のものであれば、全て植物体と見なす。また、上記植物細胞には、種々の形態の植物細胞が含まれる。かかる植物細胞としては、例えば、懸濁培養細胞、プロトプラスト、葉の切片等が含まれる。これらの植物細胞を増殖・分化させることにより植物体を得ることができる。なお、植物細胞からの植物体の再生は、植物細胞の種類に応じて、従来公知の方法を用いて行うことができる。したがって、本発明にかかる植物体の生産方法では、植物細胞から植物体を再生させる再生工程が含まれていてもよい。



[0106]

また、本発明にかかる植物体の生産方法は、組換え発現ベクターで形質転換する方法に限定されるものではなく、他の方法を用いてもよい。具体的には、例えば、上記キメラタンパク質そのものを植物体に投与してもよい。この場合、最終的に利用する植物体の部位において葯の裂開を抑制できるように、若年期の植物体にキメラタンパク質を投与すればよい。またキメラタンパク質の投与方法も特に限定されるものではなく、公知の各種方法を用いればよい。

[0107]

(III) 本発明により得られる植物体とその有用性、並びにその利用

本発明にかかる植物体の生産方法は、上記キメラタンパク質をコードする遺伝子を植物体で発現させることによる。当該キメラタンパク質における転写因子由来のDNA結合ドメインが、葯の裂開に関与すると推定される標的遺伝子に結合する。転写因子は転写抑制因子に転換され、標的遺伝子の転写が抑制される。これにより葯の裂開を抑制することができる。したがって、本発明には、上記植物体の生産方法により得られる植物体も含まれる。

[0108]

(III-1) 本発明にかかる植物体の具体例

ここで、本発明にかかる葯の裂開が抑制された植物体の具体的な種類は特に限定されるものではなく、葯の裂開の抑制によりその有用性が高まる植物を挙げることができる。かかる植物は、被子植物であってもよいし裸子植物であってもよい。裸子植物としては、例えば、スギ目のスギ科、マツ科、ヒノキ科の植物やマキ科の植物を挙げることができる。また、被子植物としては、単子葉植物であってもよいし、双子葉植物であってもよい。双子葉植物としては、例えば、シロイヌナズナ等のアブラナ科、ツバキ科等の植物を挙げることができる。また、単子葉植物としては、イネ、トウモロコシ、ムギ等のイネ科、ホシクサ科等の植物を挙げることができる。

[0109]

また、本発明にかかる葯の裂開が抑制された植物体は、果実や種子を商品とする植物、 花や植物体そのものを商品とする観葉植物(花卉植物)であってもよい。したがって、本 発明にかかる葯の裂開が制限された植物体の具体例をさらに挙げると、ナタネ、ジャガイ モ、ホウレンソウ、大豆、キャベツ、レタス、トマト、カリフラワー、さやいんげん、か ぶ、めかぶ、大根、ブロッコリー、メロン、オレンジ、スイカ、ネギ、ゴボウなどの各種 の食用植物、あるいはバラ、キク、あじさい、カーネーションなどの観葉植物がある。

[0110]

(III-2) 本発明の有用性

本発明は、植物体の葯の裂開を抑制することにより一定の効果がある分野に有用性がある。具体例を以下にいくつか挙げるが、本発明の有用性は、これらに限定されるものではない。

[0111]

まず、本発明の技術により、葯の裂開が抑制された植物体を作出でき、雑種強勢を利用した交配による品種改良に利用できる。本発明の葯の裂開が抑制された植物体では、花粉が葯の外に放出されないため、イネ等の自殖性植物であっても、自家受粉が行われない。そのため、他種の花粉を授粉することで、種間の交配を簡便に行える。これにより、雑種強勢を利用した、優良品種の一代雑種の探索を簡便かつ効率的に行うことができる。

[0112]

また、本発明の技術は、トウモロコシ等の他殖性植物にも適用できる。他殖性植物では、現在、人力で雄しべを刈り取る作業(除雄作業)により自家受粉を回避し、他品種の花粉を授粉して品種改良を行っている。これに対し、本発明の技術で葯の裂開が抑制された植物体を生産すれば、このような労力を必要としなくなるため、品種改良に必要な時間やコスト、あるいは優良品種の栽培に必要な手間を、現状に比較して大幅に低減することができる。



[0113]

特に、本発明の技術により、花粉は稔性を有するが、葯の裂開が抑制された植物体を作出できるため、花粉自体には生殖能を残しつつ、自家受粉が起きない植物体を生産することが可能となり、育種等に有用である。すなわち、花粉自体には生殖能を残すことにより、ホモ接合性の個体を作出、維持することが可能となる。このような純系植物を自家交配することによって、均一な種子繁殖集団を得ることが可能となり、選抜作業を行なう手間や時間を低減することができる。

[0114]

また、本発明の技術は、タマネギやジャガイモなど、地下茎を商品とする植物にも応用できる。この種の植物では、受粉が起こると、地下茎の成長が著しく阻害され、商品価値が下がることが知られている。そのため、現在、受粉を回避するために除雄作業が必要となり、そのための手間やコストが非常に大きい。本発明の技術により、地下茎を商品とする植物の葯の裂開が抑制された植物体が得られるため、除雄作業を必要とせず、受粉を回避できる。そのため、植物体を育成して商品を生産する際のコストや時間を、現状に比較して大幅に低減できる。

[0115]

本発明の技術は、果実や花を商品としない植物体にも好適に応用できる。その一例を挙げると、花粉症の予防がある。すなわち、花粉症の原因となる花粉を大量に撒き散らす植物、例えば、スギ、ヒノキ、サワラなどの樹木、カモガヤ、オオアワガエリ、ナガハグサなどのイネ科植物、ブタクサ、ヨモギ、カナムグラなどの雑草類において、本発明の技術により葯の裂開が抑制された植物体を生産すれば、これらの植物体から花粉が飛散する恐れがない。そのため、これらの葯の裂開が抑制された植物体を、自然界の野生型植物体と置き換えてやれば、花粉症の原因となる花粉の飛散が抑えられるため、花粉症を予防できる。

[0116]

本発明の技術により、遺伝子改変植物体の花粉の自然界への望ましくない拡散を防止できる。一例を挙げると、パルプの原料であるユーカリでは、遺伝子操作により、耐塩性や耐寒性に優れ、樹木が巨大化するなどの、より優れた形質を導入された遺伝子改変植物体が創出され、野外環境下における導入形質の検証実験が行われている。しかし、このような遺伝子改変植物体を野外環境下で育てると、風や昆虫等を媒体とした花粉の拡散を通じて、遺伝子改変植物体が自然界へ広く拡散していき、自然環境が改変される恐れがある。そのため、かかる問題に対処するために、遺伝子改変植物の検証実験を、外界から完全に隔離された、特殊な環境下で行う必要がある。

[0117]

しかし、本発明の技術を用いて、遺伝子改変植物体を、葯の裂開が抑制された植物体に 形質転換させておけば、花粉の撒布による遺伝子改変植物体の自然界への拡散は起こらな い。そのため、現状に比較して、実際の野外環境下により近い条件で、遺伝子改変植物体 の検証試験を行うことができる。これにより、遺伝子改変植物体に導入した形質を、より 自然な環境下で検証できる。

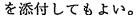
[0118]

(III-3) 本発明の利用の一例

本発明の利用分野、利用方法は特に限定されるものではないが、一例として、本発明にかかる植物体の生産方法を行うためのキット、すなわち葯の裂開抑制キットを挙げることができる。

[0119]

この葯の裂開抑制キットの具体例としては、上記転写因子をコードする遺伝子と上記転写抑制転換ポリヌクレオチドとからなるキメラ遺伝子を含む組換え発現ベクターを少なくとも含んでいればよく、上記組換え発現ベクターを植物細胞に導入するための試薬群を含んでいればより好ましい。上記試薬群としては、形質転換の種類に応じた酵素やバッファー等を挙げることができる。その他、必要に応じてマイクロ遠心チューブ等の実験用素材



[0120]

(IV) 葯の裂開が制御された植物体の生産方法

本発明者は、NACAD1や種々の植物に保存されている同様の転写因子が、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子であることを初めて明らかにし、本発明を完成させるに至った。従ってかかる転写因子をコードする遺伝子を利用して、葯の裂開が制御された植物体を生産する方法も本発明に含まれる。

[0121]

すなわち、本発明にかかる葯の裂開が制限された植物体の生産方法は、以下の(a)又は(b)記載のタンパク質をコードする遺伝子、

- (a) 配列番号1に示されるアミノ酸配列からなるタンパク質、
- (b)配列番号1に示されるアミノ酸配列において、1個又は数個のアミノ酸が置換、欠失、挿入、及び/又は付加されたアミノ酸配列からなり、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する機能を有するタンパク質、

或いは、以下の(c)又は(d)記載の遺伝子、

- (c) 配列番号 2 に示される塩基配列をオープンリーディングフレーム領域として有する遺伝子、
- (d) 配列番号 2 に示される塩基配列からなる遺伝子と相補的な塩基配列からなる遺伝子とストリンジェントな条件でハイブリダイズし、且つ、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子をコードする遺伝子、を用いるものである。

[0122]

この植物体の生産方法は、葯の裂開に関与する上記転写因子をコードする遺伝子の発現を抑制させるか、過剰発現させることにより可能となる。上記遺伝子の発現を抑制する方法としては、例えば、アンチセンス法、ジーンターゲッティング法、RNAi法、コサプレッション法、遺伝子破壊型タギング法等を挙げることができる。また、上記遺伝子を過剰発現させる方法としては、例えば、適当なプロモーターとその下流に配置された上記遺伝子とを含むベクターを構築し、植物に導入する方法を挙げることができる。

【実施例】

[0123]

以下、実施例及び図1ないし図6に基づいて本発明をより詳細に説明するが、本発明は 以下の実施例に限定されるものではない。

[0124]

本実施例においては、カリフラワーモザイクウイルス35Sプロモーターと、ノパリン合成酵素遺伝子の転写終止領域との間に、転写抑制転換ペプチドのひとつである12アミノ酸ペプチドLDLDLELRLGFA(SRDX)(配列番号19)をコードするポリヌクレオチドをNACAD1遺伝子の下流に結合したポリヌクレオチドを組み込んだ組換え発現ベクターを構築し、これをシロイヌナズナにアグロバクテリウム法を用いて導入することにより、シロイヌナズナを形質転換した。

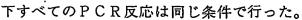
[0125]

<形質転換用ベクター構築用ベクターの構築>

形質転換用ベクター構築用ベクターであるp35SGを、図1に示すように、以下の工程(1)~(4) のとおりに構築した。

[0126]

(1) インビトロジェン社製 p ENTRベクター上の a t t L 1、 a t t L 2 のそれぞれの領域をプライマー a t t L 1 - F (配列番号 1 3 8)、 a t t L 1 - R (配列番号 1 3 9)、 a t t L 2 - F (配列番号 1 4 0)、 a t t L 2 - R (配列番号 1 4 1)を用いて P C R にて 増幅した。 得られた a t t L 1 断片を制限酵素 H i n d I I I、 a t t L 2 断片を E c o R I で 消化し、 精製した。 P C R 反応 の条件は、 変性 反応 9 4 $\mathbb C$ 1 分、 P - - P -



[0127]

(2)クローンテック社製(Clontech社、USA)のプラスミドpBI221を制限酵素XbaIとSacIで切断した後、アガロースゲル電気泳動でGUS遺伝子を除き、カリフラワーモザイクウイルス35Sプロモーター(以下の説明では、便宜上、CaMV35Sと称する)とノパリン合成酵素遺伝子の転写終止領域(以下の説明では、便宜上、Nos-terと称する)を含む35S-Nosプラスミド断片DNAを得た。

[0128]

- 5'-ctagaggatccacaattaccaacaacaacaacaacaacaacaacaattacaattacaattacagatcccgggggtaccgtcgacgagctc-3'(配列番号142)
- (4) このp35S-Nosプラスミドを制限酵素HindIIIで消化し、上記attL1断片を挿入した。さらにこれをEcoRIで消化し、attL2断片を挿入して、ベクターp35SGを完成させた。

[0129]

< 転写抑制転換ペプチドをコードするポリヌクレオチドを組み込んだ構築用ベクターの 構築>

転写抑制転換ペプチドをコードするポリヌクレオチドを組み込んだ構築用ベクターであるp35SRDXGを、図2に示すように、以下の工程(1)~(2)のとおりに構築した。

[0130]

- (1) 12アミノ酸転写抑制転換ペプチドLDLDLELRLGFA (SRDX) をコードし、3'末端に終止コドンTAAを持つように設計した、以下の配列を有するDNAをそれぞれ合成し、70℃で10分加温した後、自然冷却によりアニールさせて2本鎖DNAとした。5'-gggcttgatctggatctagaactccgtttgggtttcgcttaag-3'(配列番号144)
- 5'-tcgacttaagcgaaacccaaacggagttctagatccagatcaagccc-3'(配列番号145)
- (2) p 3 5 S G を制限酵素 S m a I 、S a l I で消化し、この領域に上記の S R D X をコードする 2 本鎖 D N A を挿入して、 p 3 5 S S R D X G を構築した。

[0131]

<形質転換用ベクターの構築>

構築用ベクターのatt部位で挟まれたDNA断片と組換えるための、2つのatt部位を有する植物形質転換用ベクターであるpBIGCKHを、図3に示すように、以下の工程(1)から(3)のとおりに構築した。

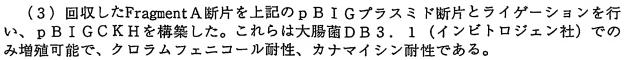
[0132]

(1)米国ミシガン州立大学より譲渡されたpBIG (Becker, D. Nucleic Acids Res. 18:203,1990)を制限酵素HindIII、EcoRIで消化し、GUS、Nos領域を電気泳動で除いた。

[0133]

(2) インビトロジェン社から購入したGateway(登録商標) ベクターコンバージョンシステムのFragment A をプラスミド p B l u s c r i p t の E c o R V サイトに挿入した。これを H i n d I I I - E c o R I で消化し、Fragment A 断片を回収した。

[0134]



[0135]

<構築用ベクターへのNACAD1遺伝子の組み込み>

上記構築用ベクターp35SSRDXGにシロイヌナズナ由来の転写因子NACAD1 タンパク質をコードする遺伝子を以下の工程(1)~(3)のとおりに組み込んだ。

[0136]

(1)シロイヌナズナ葉から調整したmRNAを用いて作成したcDNAライプラリーから、以下のプライマーを用いて、終止コドンを除くシロイヌナズナNACAD1遺伝子のコード領域のみを含むDNA断片をPCRにて増幅した。

プライマー1 (NACAD1-F) 5'-GATGATGTCAAAATCTATGAGCATATC-3' (配列番号136)

プライマー 2 (NACAD1-R)5'-TCCACTACCATTCGACACGTGAC-3'(配列番号137) NACAD1 遺伝子の c DNA およびコードするアミノ酸配列をそれぞれ配列番号135 および134に示す。

[0137]

(2)得られたNACAD1コード領域のDNA断片を、図2に示すように、予め制限酵素SmaIで消化しておいた構築用ベクターp35SSRDXGのSmaI部位にライゲーションした。

[0138]

(3) このプラスミドで大腸菌を形質転換し、プラスミドを調整して、塩基配列を決定し、順方向に挿入されたクローンを単離し、SRDXとのキメラ遺伝子となったものを得た。

[0139]

<組換え発現ベクターの構築>

上記構築用ベクター上にあるCaMV35Sプロモーター、キメラ遺伝子、Nos-ter等を含むDNA断片を、植物形質転換用ベクターpBIGCKHに組換えることにより、植物を宿主とする発現ベクターを構築した。組換え反応はインビトロジェン社のGateway(登録商標)LR clonase(登録商標)を用いて以下の工程(1)~(3)のとおりに行った。

[0140]

(1) まず、p35SSRDXG1. 5μ L(約300ng)とpBIGCKH4. 0μ L(約600ng)に5倍希釈したLR buffer 4. 0μ LとTE緩衝液(10mM TrisCl pH7.0、1mM EDTA)5. 5μ Lを加えた。

[0141]

(2) この溶液にLR clonase 4. 0μ Lを加えて $25 \mathbb{C}$ で 60 分間 インキュベートした。続いて、proteinase K 2μ Lを加えて $37 \mathbb{C}$ で 10 分間 インキュベートした。

[0142]

(3) その後、この溶液 $1 \sim 2 \mu$ Lを大腸菌 (DH5a等) に形質転換し、カナマイシンで選択した。

[0143]

<組換え発現ベクターにより形質転換した植物体の生産>

次に、以下の工程(1)~(3)に示すように、上記キメラ遺伝子を含むDNA断片をpBIGCKHに組み込んだプラスミドであるpBIG-NACADISRDXで、シロイヌナズナの形質転換を行い、形質転換植物体を生産した。シロイヌナズナ植物の形質転換は、Transformation of Arabidopsis thaliana by vacuum infiltration(http://www.bch.msu.edu/pamgreen/protocol.htm)に従った。ただし、感染させるのにバキュウムは用いないで、浸すだけにした。

[0144]

(1) まず得られたプラスミド、pBIG-NACAD1SRDXを、土壌細菌((Ag robacterium tumefaciens strain GV3101(C58C1Rifr)pMP90(Gmr)(koncz and Sahell 1986))株にエレクトロポレーション法で導入した。導入した菌を1リットルの、抗生物質(カナマイシン(Km)50 μ g/ml、ゲンタマイシン(Gm)25 μ g/ml、リファンピシリン(Rif)50 μ g/ml)を含むYEP培地でOD600が1になるまで培養した。次いで、培養液から菌体を回収し、1リットルの感染用培地(Infiltration medium、下表 2)に懸濁した。

[0145]

【表2】

Infiltration mediu	m (1 1)
2.29g	MS salt
50g	スクロース
0.5g	MES to pH5.7 with KOH
0.044 μ M	benzylaminopurine
0.2ml	Silwet L-77

[0146]

(2) この溶液に、14日間育成したシロイヌナズナを1分間浸し感染させた後、再び育成させ結種させた。なお、アグロバクテリウムを感染させた世代では、胚珠の生存を妨げる場合を除き、一般に形質転換遺伝子の影響は出ない。そのため、葯の裂開の抑制は起こらず結種した。回収した種子を25%プリーチ、0.02%Triton X-100溶液で7分間滅菌した後、滅菌水で3回リンスし、滅菌したハイグロマイシン選択培地(下表3)に 時種した。

[0147]

【表3】

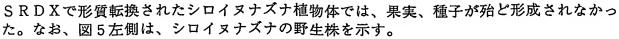
ハイグロマイシン	選択培地
4.3g/l	MS salt
1%	スクロース
0.5g/l	MES to pH 5.7 with KOH
0.8%	Phytagar
30g/ml	ハイグロマイシン
500ml	バンコマイシン

[0148]

(3) 蒔種した約2000粒の種子から平均して50個体のハイグロマイシン耐性植物である形質転換植物体を得た。これらの植物から全RNAを調整し、RT-PCRを用いてNACAD1SRDXの遺伝子が導入されていることを確認した。

[0149]

pBIG-NACAD1SRDXで形質転換された植物体の数個体について、葯の形状を走査型電子顕微鏡(JSM-6330F、日本電子データ社製)で観察した。その結果を図4(a)に示す。図4(b)は野生型のシロイヌナズナの葯の形状を同様に走査型電子顕微鏡で観察した結果を示している。図4(a)に示されているように、pBIG-NACAD1SRDXで形質転換されたシロイヌナズナでは葯の裂開が起こっていない。このように、pBIG-NACAD1SRDXで形質転換されたシロイヌナズナでは、葯の裂開は完全に起こっていないか、或いは、図には示していないが、不完全にしか起こっていないことが確認された。結果として、図5右側に示すように、pBIG-NACAD1



[0150]

また、pBIG-NACAD1SRDXで形質転換された37個体の植物体について、各個体で収穫された種子の質量の、種子以外の地上部の乾燥重量に対する割合を調べ、正常に結実する全く別のシロイヌナズナ植物体群と比較した。図6にその結果を示す。図6(a)、(b)のグラフにおいて、縦軸は個体数、横軸は(収穫された種子の質量/種子以外の地上部の乾燥重量)×100の階級値を示す。例えば横軸の20は、(収穫された種子の質量/種子以外の地上部の乾燥重量)×100の計算値が10より大きく20以下の階級であることを意味する。図6に示されているように、pBIG-NACAD1SRDXで形質転換された植物体群(図6(a))では、正常に結実する植物体群(図6(b))に比べて各個体で収穫された種子の質量の、種子以外の地上部の乾燥重量に対する割合が低下した個体が数多く観察された。ここで種子の質量とは、1個体全体で収穫された種子の質量の合計をいう。これは、pBIG-NACAD1SRDXで形質転換された植物体群は自然状態では葯の裂開が抑えられるので、種子が殆どできなかったことを示している。また、pBIG-NACAD1SRDXで形質転換された植物体群において得られた種子は、不完全に裂開した葯から放出された花粉を自家受粉したことにより得られたものである。

[0151]

さらに、pBIG-NACADISRDXで形質転換され、葯の裂開が抑制された植物体において、葯内の花粉を取り出して受粉させた場合に結実するかを調べた。図7に、裂開しなかった葯からピンセットで無理やり花粉を取り出して受粉させた場合を矢印で、何も行なわなかった場合を矢頭で示す。図7の矢印部分に示されているように、葯の裂開が完全に抑制された場合においても、花粉を取り出して受粉させたところ結実したことから、花粉自体は稔性を有していることが確認された。この結果より、pBIG-NACADISRDXで形質転換された植物体は、花粉自体には稔性があるが、葯が裂開しないため受粉できず、結果として結実しないことがわかった。また、葯が裂開しない花に受粉させたところ、結実したことから、雌性器官(めしべ)は稔性を有していることが確認された

【産業上の利用可能性】

[0152]

このように、本発明では、葯の裂開に関与する遺伝子の転写を抑制することによって葯の裂開が抑制された植物体を得ることができる。それゆえ、本発明は、各種農業や林業、アグリビジネス、さらには農産物を加工する産業や食品産業等に利用可能であり、しかも非常に有用であると考えられる。

【図面の簡単な説明】

[0153]

【図1】実施例において用いる組換え発現ベクターを構築するための構築用ベクター の構築方法を示す工程図である。

【図2】実施例において用いる構築用ベクターp35SGに、転写抑制転換ペプチドSRDXをコードする遺伝子とNACAD1遺伝子とを組み込む工程図である。

【図3】形質転換用ベクターpBIGCKHの構築方法を示す工程図である。

【図4】 (a) は実施例で組換え発現ベクターpBIG-NACAD1SRDXにより形質転換されたシロイヌナズナの葯の形状を示す図であり、(b) は野生型のシロイヌナズナの葯の形状を示す図である。

【図5】実施例で組換え発現ベクターpBIG-NACADISRDXにより形質転換されたシロイヌナズナ(右側)と、野生型のシロイヌナズナ(左側)を示す図である。

【図6】(a)は実施例で組換え発現ベクターpBIG-NACADISRDXにより形質転換されたシロイヌナズナの「収穫された種子の質量×100/種子以外の地

上部の乾燥重量」の階級値に対し、個体数をプロットしたグラフであり、(b)は野生型のシロイヌナズナの「収穫された種子の質量 \times 100/種子以外の地上部の乾燥重量」の階級値に対し、個体数をプロットしたグラフである。

【図7】実施例で、pBIG-NACADISRDXにより形質転換され、葯の裂開が抑制された植物体において、葯内の花粉を取り出して受粉させた場合に結実するかを調べた結果を示す図である。



【配列表】

SEQUENCE LISTING

- <110> Japan Science and Technology Agency
 National Institute of Advanced Industrial Science
- <120> A process for producing plants with less dehiscence of anther, plants produced by the process, and use thereof
- <130> A181P126
- <160> 145
- <170> PatentIn Ver. 2.1
- <210> 1
- <211> 18
- <212> DNA
- <213> Artificial Sequence
- <220>
- <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence
- <400> 1

tcgcttgatc tacacctg

18

- <210> 2
- <211> 18
- <212> DNA
- <213> Artificial Sequence
- <220>
- <400> 2

caggtgtaga tcaagcga

18

- <210> 3
- <211> 12
- <212> PRT
- <213> Artificial Sequence
- <220>
- <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized Amino Acid Sequence

2/

```
<400> 3
Asp Leu Asp Leu Asn Leu Ala Pro Pro Met Glu Phe
<210> 4
<211> 11
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 4
Leu Asp Leu Asn Leu Ala Pro Pro Met Glu Phe
                  5
<210> 5
<211> 11
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 5
Leu Asp Leu Asn Leu Ala Ala Ala Ala Ala Ala
  1
                  5
<210> 6
<211> 10
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 6
Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu Gly Phe Ala
  1
                  5
                                      10
<210> 7
<211> 6
```

<212> PRT

```
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 7
Asp Leu Glu Leu Arg Leu
                   5
  1
<210> 8
<211> 10
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
 <223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
 <400> 8
Leu Asp Leu Gln Leu Arg Leu Gly Tyr Tyr
 <210> 9
 <211> 7
 <212> PRT
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: Artificially
       Synthesized Amino Acid Sequence
 <400> 9
 Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu
   1
                   5
 <210> 10
 <211> 11
 <212> PRT
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: Artificially
       Synthesized Amino Acid Sequence
 <400> 10
```

Leu Asp Leu Glu Leu Ala Ala Ala Ala Ala Ala

1

5

10

```
<210> 11
<211> 10
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 11
Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu Ala Ala Ala
                  5
  1
<210> 12
<211> 8
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 12
Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu Gly
  1
<210> 13
<211> 11
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 13
Phe Asp Leu Asn Phe Ala Pro Leu Asp Cys Val
                   5
                                      10
  1
<210> 14
<211> 11
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
```

```
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 14
Phe Asp Leu Asn Ile Pro Pro Ile Pro Glu Phe
                  5
  1
<210> 15
<211> 13
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 15
Phe Gln Phe Asp Leu Asn Phe Pro Pro Leu Asp Cys Val
  1
                   5
                                      10
<210> 16
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 16
Asp Leu Asp Leu Arg Leu
   1
<210> 17
 <211> 35
 <212> PRT
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: Artificially
       Synthesized Amino Acid Sequence
 <400> 17
 Val Gly Pro Thr Val Ser Asp Ser Ser Ser Ala Val Glu Glu Asn Gln
                                       10
```

5

1

6/

Tyr Asp Gly Lys Arg Gly Ile Asp Leu Asp Leu Asn Leu Ala Pro Pro 20 25 30

Met Glu Phe 35

<210> 18

<211> 11

<212> PRT

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized Amino Acid Sequence

<400> 18

Asp Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu Gly Phe Ala 1 5 10

<210> 19

<211> 12

<212> PRT

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized Amino Acid Sequence

<400> 19

Leu Asp Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu Gly Phe Ala
1 5 10

<210> 20

<211> 204

<212> PRT

<213> Arabidopsis thaliana

<400> 20

Met Glu Arg Ser Asn Ser Ile Glu Leu Arg Asn Ser Phe Tyr Gly Arg 1 5 10 15

Ala Arg Thr Ser Pro Trp Ser Tyr Gly Asp Tyr Asp Asn Cys Gln Gln 20 25 30

Asp His Asp Tyr Leu Leu Gly Phe Ser Trp Pro Pro Arg Ser Tyr Thr 35 40 45

Cys Ser Phe Cys Lys Arg Glu Phe Arg Ser Ala Gln Ala Leu Gly Gly 50 55 60

His Met Asn Val His Arg Arg Asp Arg Ala Arg Leu Arg Leu Gln Gln 65 70 75 80

Ser Pro Ser Ser Ser Ser Thr Pro Ser Pro Pro Tyr Pro Asn Pro Asn 85 90 95

Tyr Ser Tyr Ser Thr Met Ala Asn Ser Pro Pro Pro His His Ser Pro 100 105 110

Leu Thr Leu Phe Pro Thr Leu Ser Pro Pro Ser Ser Pro Arg Tyr Arg 115 120 125

Ala Gly Leu Ile Arg Ser Leu Ser Pro Lys Ser Lys His Thr Pro Glu 130 135 140

Asn Ala Cys Lys Thr Lys Lys Ser Ser Leu Leu Val Glu Ala Gly Glu 145 150 155 160

Ala Thr Arg Phe Thr Ser Lys Asp Ala Cys Lys Ile Leu Arg Asn Asp 165 170 175

Glu Ile Ile Ser Leu Glu Leu Glu Ile Gly Leu Ile Asn Glu Ser Glu 180 185 190

Gln Asp Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu Gly Phe Ala 195 200

<210> 21

<211> 30

<212> PRT

<213> Arabidopsis thaliana

<400> 21

Asn Asp Glu Ile Ile Ser Leu Glu Leu Glu Ile Gly Leu Ile Asn Glu
1 5 10 15

Ser Glu Gln Asp Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu Gly Phe Ala 20 25 30

<210> 22

<211> 6

<212> PRT

<213> Artificial Sequence

<220>

```
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 22
Asp Leu Asn Leu Arg Leu
  1
                  5
<210> 23
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 23
Asp Leu Asp Leu Arg Leu
  1
<210> 24
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 24
Asp Leu Gln Leu Arg Leu
  1
                  5
<210> 25
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
```

Synthesized Amino Acid Sequence

<400> 25

1

Asp Leu Arg Leu Arg Leu

出証特2005-3016027

9/

```
<210> 26
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 26
Glu Leu Glu Leu Arg Leu
  1
                  5
<210> 27
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 27
Asn Leu Glu Leu Arg Leu
<210> 28
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 28
Gln Leu Glu Leu Arg Leu
  1
<210> 29
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
```

```
<400> 29
Asp Leu Glu Leu Asn Leu
  1
<210> 30
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 30
Asp Leu Glu Leu Gln Leu
  1
<210> 31
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 31
Thr Leu Glu Leu Arg Leu
                  5
<210> 32
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 32
Asp Leu Glu Leu Thr Leu
                   5
  1
<210> 33
<211> 6
```

```
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 33
Ser Leu Glu Leu Arg Leu
 1
<210> 34
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 34
Asp Leu Glu Leu Ser Leu
                  5
  1
<210> 35
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 35
Asp Leu Thr Leu Arg Leu
  1
                   5
<210> 36
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
```

<400> 36

```
Asp Leu
```

```
Asp Leu Ser Leu Arg Leu
<210> 37
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 37
Asp Leu His Leu Arg Leu
<210> 38
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 38
Asp Leu Glu Phe Arg Leu
  1
                   5
<210> 39
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 39
Asp Phe Glu Leu Arg Leu
  1
<210> 40
<211> 5
<212> PRT
```

<213> Artificial Sequence

```
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 40
Leu Asp Leu Asn Leu
  1
<210> 41
<211> 5
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 41
Leu Asp Leu Glu Leu
  1
<210> 42
<211> 5
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 42
Phe Asp Leu Asn Phe
  1
<210> 43
<211> 5
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 43
Phe Asp Leu Asn Ile
  1
                  5
```

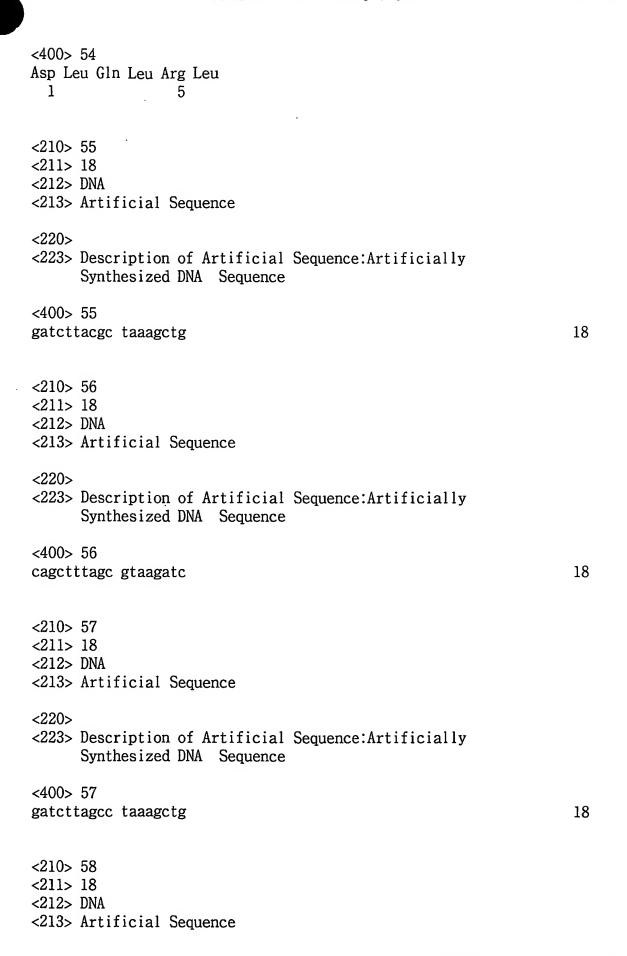
```
<210> 44
<211> 4
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 44
Phe Asp Leu Asn
  1
<210> 45
<211> 7
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: Artificially
       Synthesized Amino Acid Sequence
 <400> 45
Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu
   1
 <210> 46
 <211> 7
 <212> PRT
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: Artificially
       Synthesized Amino Acid Sequence
 <400> 46
 Leu Asp Leu Gln Leu Arg Leu
   1
                   5
 <210> 47
 <211> 7
 <212> PRT
 <213> Artificial Sequence
 <220>
```

```
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 47
Leu Asp Leu Asp Leu Arg Leu
<210> 48
<211> 8
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 48
Asp Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu
<210> 49
<211> 8
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 49
Asp Leu Asp Leu Gln Leu Arg Leu
  1
<210> 50
<211> 8
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 50
```

Asp Leu Asp Leu Asp Leu Arg Leu

5

```
<210> 51
<211> 9
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 51
Leu Asp Leu Asp Leu Glu Leu Arg Leu
<210> 52
<211> 9
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 52
Leu Asp Leu Asp Leu Gln Leu Arg Leu
                  5
<210> 53
<211> 9
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 53
Leu Asp Leu Asp Leu Asp Leu Arg Leu
                   5
<210> 54
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
```



```
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 58
                                                                   18
cagctttagg ctaagatc
<210> 59
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 59
Asp Leu Thr Leu Lys Leu
  1
<210> 60
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 60
Asp Leu Ser Leu Lys Leu
  1
                  5
<210> 61
<211> 36
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 61
                                                                    36
gatcttgatc ttaaccttgc tccacctatg gaattt
```

<211> 36 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 62 aaattccata ggtggagcaa ggttaagatc aagatc	36
<210> 63 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 63 cttgatctta accttgctcc acctatggaa ttt	33
<210> 64 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 64 aaattccata ggtggagcaa ggttaagatc aag	33
<210> 65 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 65 cttgatctta accttgctgc tgctgctgct gct	33

•	
<210> 66 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 66 agcagcagca gcagcagcaa ggttaagatc aag	33
<210> 67 <211> 30 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 67 ctggatctag aactccgttt gggtttcgct	30
<210> 68 <211> 30 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 68 agcgaaaccc aaacggagtt ctagatccag	30
<210> 69 <211> 18 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
∠400× 69	

特願2004-093796 gatctagaac tccgtttg 18 <210> 70 <211> 18 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence <400> 70 18 caaacggagt tctagatc <210> 71 <211> 30 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence <400> 71 30 ctggatctac aactccgttt gggttattac <210> 72 <211> 30 <212> DNA <213> Artificial Sequence <220>

<400> 72

gtaataaccc aaacggagtt gtagatccag

30

<210> 73

<211> 21

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

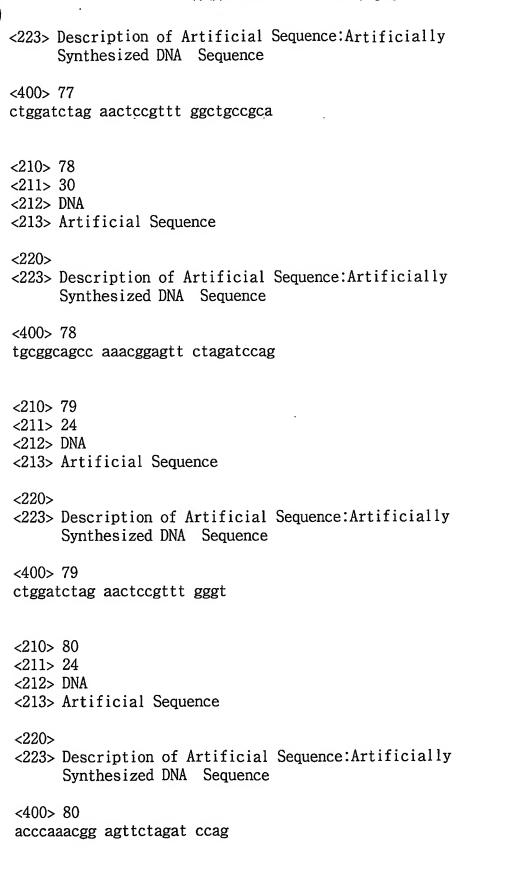
<220>

<400> 73 ctggatctag aactccgttt g	21
<210> 74 <211> 21 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 74 caaacggagt tctagatcca g	21
<210> 75 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 75 ctggatctag aactcgctgc cgcagcggct gca	33
<210> 76 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 76 tgcagccgct gcggcagcga gttctagatc cag	33
<210> 77 <211> 30 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220>	

30

24

24



<210> 81 <211> 33 <212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220> <223> Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 81 ttcgatctta attttgcacc gttggattgt gtt	33
<210> 82 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 82 aacacaatcc aacggtgcaa aattaagatc gaa	33
<210> 83 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 83 tttgacctca acatccctcc gatccctgaa ttc	33
<210> 84 <211> 33 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 84 gaattcaggg atcggaggga tgttgaggtc aaa	33
<210> 85 <211> 39	

<212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 85 tttcaattcg atcttaattt tccaccgttg gattgtgtt	39
<210> 86 <211> 39 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 86 aacacaatcc aacggtggaa aattaagatc gaattgaaa	39
<210> 87 <211> 18 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 87 gatctagatc tccgtttg	18
<210> 88 <211> 18 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 88 caaacggaga tctagatc	18

```
<210> 89
<211> 105
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 89
gtgggtccta ctgtgtcgga ctcgtcctct gcagtggaag agaaccaata tgatgggaaa 60
agaggaattg atcttgatct taaccttgct ccacctatgg aattt
                                                                   105
<210> 90
<211> 105
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 90
aaattccata ggtggagcaa ggttaagatc aagatcaatt cctcttttcc catcatattg 60
                                                                   105
gttctcttcc actgcagagg acgagtccga cacagtagga cccac
<210> 91
<211> 33
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 91
                                                                    33
gatctggatc tagaactccg tttgggtttc gct
<210> 92
<211> 33
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
```

```
<400> 92
agcgaaaccc aaacggagtt ctagatccag atc
                                                                  33
<210> 93
<211> 36
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 93
cttgatctgg atctagaact ccgtttgggt ttcgct
                                                                  36
<210> 94
<211> 36
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 94
agcgaaaccc aaacggagtt ctagatccag atcaag
                                                                   36
<210> 95
<211> 615
<212> DNA
<213> Arabidopsis thaliana
<400> 95
atggagagat caaacagcat agagttgagg aacagcttct atggccgtgc aagaacttca 60
ccatggagct atggagatta tgataattgc caacaggatc atgattatct tctagggttt 120
tcatggccac caagatccta cacttgcagc ttctgcaaaa gggaattcag atcggctcaa 180
gcacttggtg gccacatgaa tgttcacaga agagacagag caagactcag attacaacag 240
tefecateat catetteaac acetteteet cettaceeta aceetaatta etettactea 300
accatggeaa actetectee teeteateat teteetetaa eeetatttee aaccetttet 360
cctccatcct caccaagata tagggcaggt ttgatccgtt ccttgagccc caagtcaaaa 420
catacaccag aaaacgcttg taagactaag aaatcatctc ttttagtgga ggctggagag 480
gctacaaggt tcaccagtaa agatgcttgc aagatcctga ggaatgatga aatcatcagc 540
```

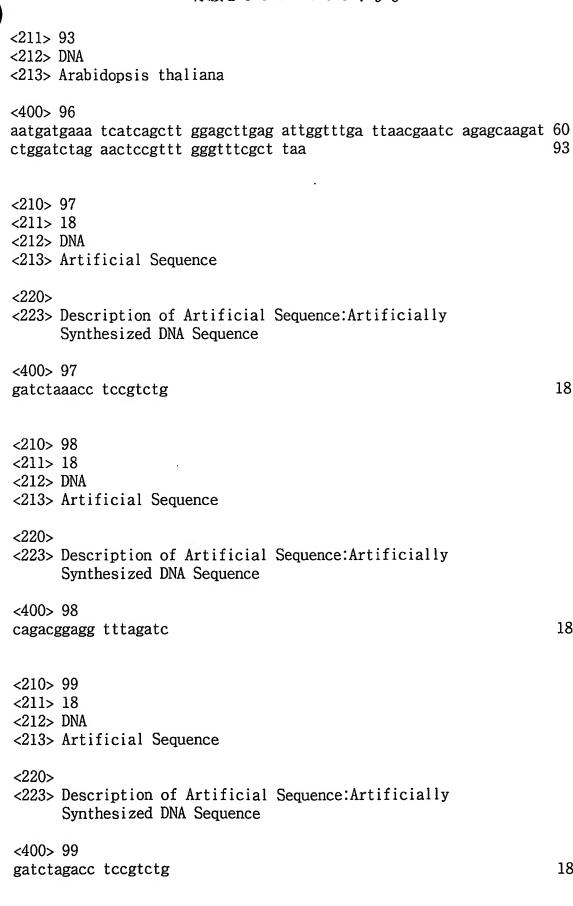
ttggagcttg agattggttt gattaacgaa tcagagcaag atctggatct agaactccgt 600

ttgggtttcg cttaa

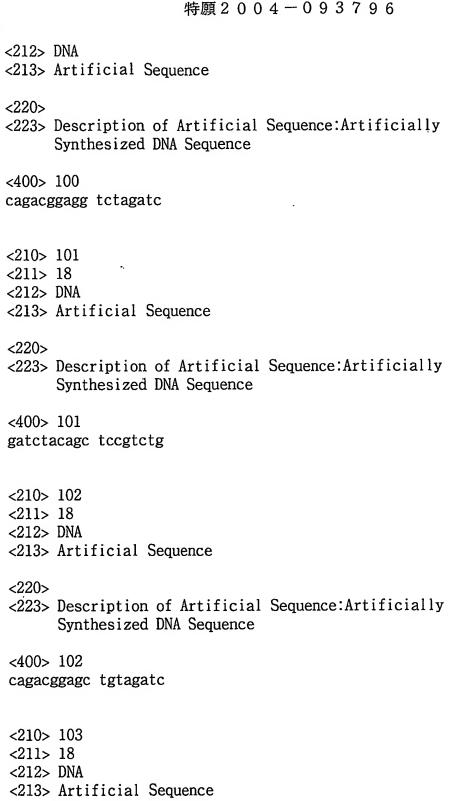
18

18

18



<210> 100 <211> 18



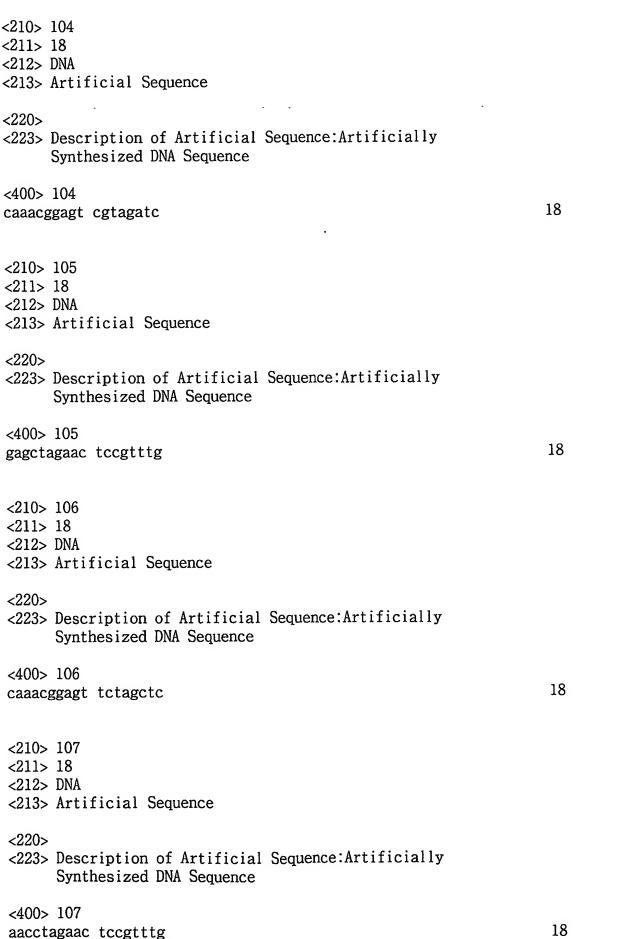
<220>

<400> 103

gatctacgac tccgtttg

Synthesized DNA Sequence

18 18 <223> Description of Artificial Sequence: Artificially 18





<210> 108 <211> 18 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 108 caaacggagt tctaggtt	18
<210> 109 <211> 18 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 109 cagctagaac tccgtttg	18
<210> 110 <211> 18 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> 110 caaacggagt tctagctg	18
<210> 111 <211> 18 <212> DNA <213> Artificial Sequence	
<220> <223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	



<400> 111

gatctagaac tcaacttg

18

<210> 112

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

<400> 112

caagttgagt tctagatc

18

<210> 113

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

<400> 113

gatctagaac tccagttg

18

<210> 114

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

<400> 114

caactggagt tctagatc

18

<210> 115

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially



Synthesized DNA Sequence

<400> 115

acgcttgaat taagactc

18

<210> 116

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

<400> 116

gagtcttaat tcaagcgt

18

<210> 117

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

<400> 117

gatcttgaat taacgctc

18

<210> 118

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<400> 118

gagcgttaat tcaagatc

18

<210> 119

<211> 18

<212> DNA

<213> Artificial Sequence



	n	ŋ	Λ	_
<	2	7	u	>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

<400> 119

agccttgaat taagactc

18

- <210> 120
- <211> 18
- <212> DNA
- <213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

<400> 120

gagtcttaat tcaaggct

18

- <210> 121
- <211> 18
- <212> DNA
- <213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

<400> 121

gatcttgaat taagcctc

18

- <210> 122
- <211> 18
- <212> DNA
- <213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence

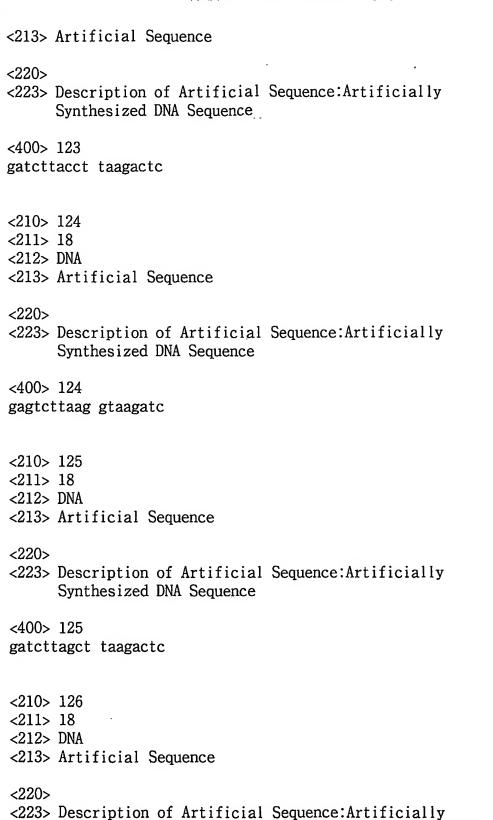
<400> 122

gaggettaat teaagate

- <210> 123
- <211> 18
- <212> DNA

18

18

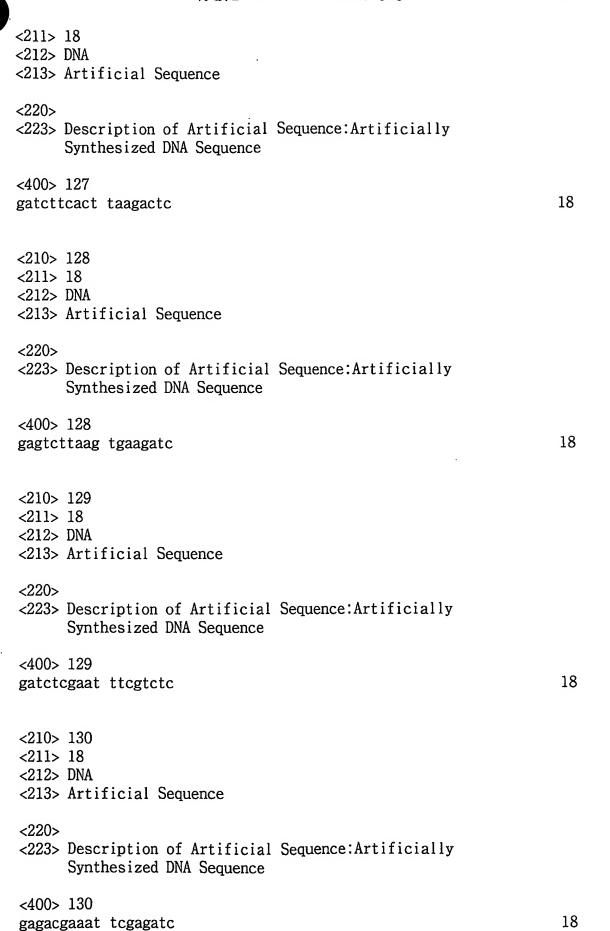


<210> 127

<400> 126

gagtcttaag ctaagatc

Synthesized DNA Sequence



```
<210> 131
<211> 18
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 131
                                                                    18
gatttcgaac tacgtctc
<210> 132
<211> 18
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized DNA Sequence
<400> 132
                                                                    18
gagacgtagt tcgaaatc
<210> 133
<211> 6
<212> PRT
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Artificially
      Synthesized Amino Acid Sequence
<400> 133
Ser Leu Asp Leu His Leu
  1
                  5
<210> 134
<211> 365
<212> PRT
<213> Arabidopsis thaliana
<400> 134
Met Met Ser Lys Ser Met Ser Ile Ser Val Asn Gly Gln Ser Gln Val
                  5
  1
                                      10
                                                           15
```

Pro Pro Gly Phe Arg Phe His Pro Thr Glu Glu Glu Leu Leu Gln Tyr Tyr Leu Arg Lys Lys Val Asn Ser Ile Glu Ile Asp Leu Asp Val Ile 40 Arg Asp Val Asp Leu Asn Lys Leu Glu Pro Trp Asp Ile Gln Glu Met 55 Cys Lys Ile Gly Thr Thr Pro Gln Asn Asp Trp Tyr Phe Phe Ser His 75 70 Lys Asp Lys Lys Tyr Pro Thr Gly Thr Arg Thr Asn Arg Ala Thr Ala 90 Ala Gly Phe Trp Lys Ala Thr Gly Arg Asp Lys Ile Ile Tyr Ser Asn 100 105 Gly Arg Arg Ile Gly Met Arg Lys Thr Leu Val Phe Tyr Lys Gly Arg 120 Ala Pro His Gly Gln Lys Ser Asp Trp Ile Met His Glu Tyr Arg Leu 135 140 Asp Asp Asn Ile Ile Ser Pro Glu Asp Val Thr Val His Glu Val Val 155 160 150 Ser Ile Ile Gly Glu Ala Ser Gln Asp Glu Gly Trp Val Val Cys Arg 170 165 Ile Phe Lys Lys Asn Leu His Lys Thr Leu Asn Ser Pro Val Gly 185 180 Gly Ala Ser Leu Ser Gly Gly Gly Asp Thr Pro Lys Thr Thr Ser Ser 205 195 200 Gln Ile Phe Asn Glu Asp Thr Leu Asp Gln Phe Leu Glu Leu Met Gly 210 220 215 Arg Ser Cys Lys Glu Glu Leu Asn Leu Asp Pro Phe Met Lys Leu Pro 225 230 235 240 Asn Leu Glu Ser Pro Asn Ser Gln Ala Ile Asn Asn Cys His Val Ser 245 250 255

Ser Pro Asp Thr Asn His Asn Ile His Val Ser Asn Val Val Asp Thr 260 265 270

Ser Phe Val Thr Ser Trp Ala Ala Leu Asp Arg Leu Val Ala Ser Gln 275 280 285



```
Leu Asn Gly Pro Thr Ser Tyr Ser Ile Thr Ala Val Asn Glu Ser His
290 295 300
```

Val Gly His Asp His Leu Ala Leu Pro Ser Val Arg Ser Pro Tyr Pro 305 310 315 320

Ser Leu Asn Arg Ser Ala Ser Tyr His Ala Gly Leu Thr Gln Glu Tyr 325 330 335

Thr Pro Glu Met Glu Leu Trp Asn Thr Thr Thr Ser Ser Leu Ser Ser 340 345 350

Ser Pro Gly Pro Phe Cys His Val Ser Asn Gly Ser Gly 355 360 365

<210> 135

<211> 1098

<212> DNA

<213> Arabidopsis thaliana

<400> 135

atgatgtcaa aatctatgag catatcagtg aacggacaat ctcaagtgcc tcctgggttt 60 aggtttcatc cgaccgagga agagctgttg cagtattatc tccggaagaa agttaatagc 120 atcgagatcg atcttgatgt cattcgcgac gttgatctca acaagctcga gccttgggac 180 attcaagaga tgtgtaaaat aggaacaacg ccacaaaacg actggtattt ctttagccac 240 aaggacaaaa aatatccgac gggaacgaga actaacagag ccactgcggc tggattttgg 300 aaagcaactg gccgcgacaa gatcatatat agcaatggcc gtagaattgg gatgagaaag 360 actcttgttt tctacaaagg ccgagctcct cacggccaaa aatctgattg gatcatgcat 420 gaatatagac tegatgacaa cattatttee eeegaggatg teacegttea tgaggtegtg 480 agtattatag gggaagcatc acaagacgaa ggatgggtgg tgtgtcgtat tttcaagaag 540 aagaatette acaaaaceet aaacagteee gteggaggag etteeetgag eggeggegga 600 gatacgccga agacgacatc atctcagatc ttcaacgagg atactctcga ccaatttctt 660 gaacttatgg ggagatcttg taaagaagag ctaaatcttg accetttcat gaaactccca 720 aacctcgaaa gccctaacag tcaggcaatc aacaactgcc acgtaagctc tcccgacact 780 aatcataata tccacgtcag caacgtggtc gacactagct ttgttactag ctgggcggct 840 ttagaccgcc tcgtggcctc gcagcttaac ggacccacat catattcaat tacagccgtc 900 aatgagagcc acgtgggcca tgatcatctc gctttgcctt ccgtccgatc tccgtacccc 960 agcctaaacc ggtccgcttc gtaccacgcc ggtttaacac aggaatatac accggagatg 1020 gagctatgga atacgacgac gtcgtctcta tcgtcatcgc ctggcccatt ttgtcacgtg 1080 tcgaatggta gtggataa 1098

<210> 136

<211> 27

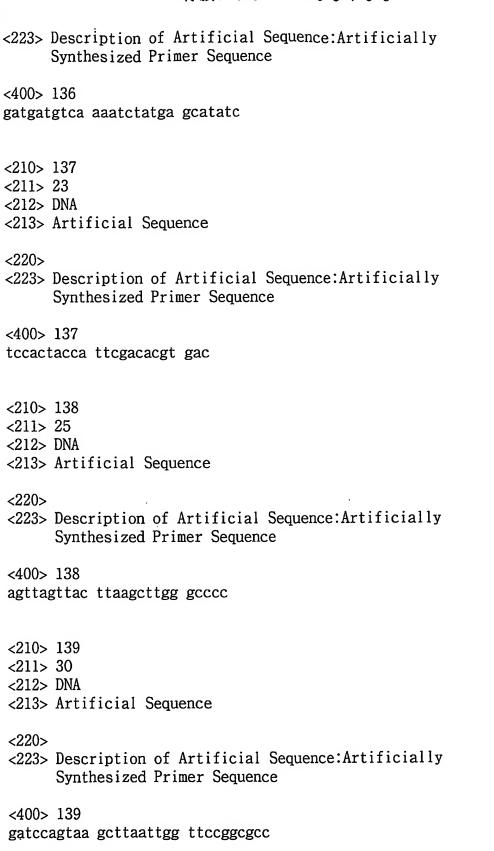
<212> DNA

<213> Artificial Sequence

23

25

30



<210> 140 <211> 23 <212> DNA

<213> Artificial Sequence

出証特2005-3016027

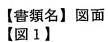


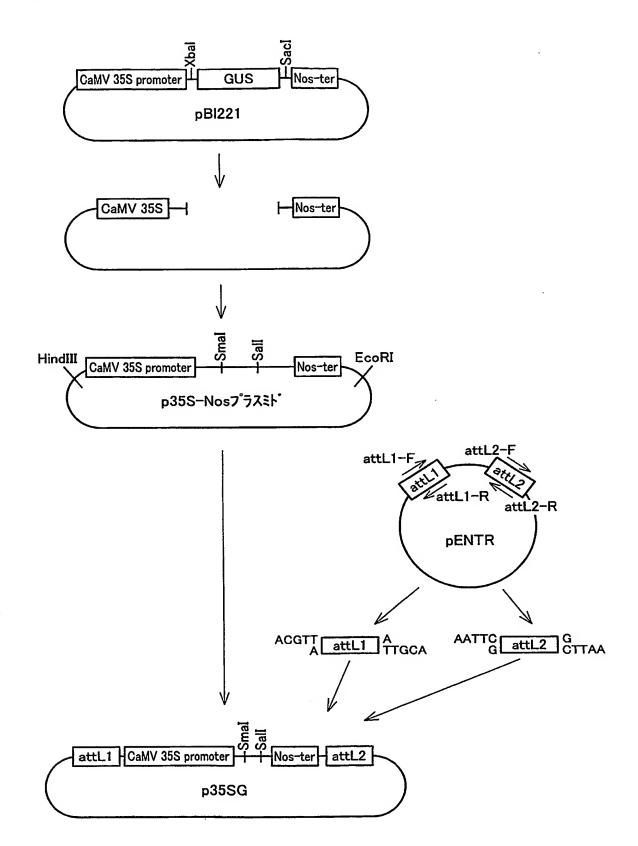
<220> <223>	Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized Primer Sequence	
<400> tagaat	140 ttcgc ggccgcactc gag	23
<210> <211> <212> <213>	31	
<220> <223>	Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized Primer Sequence	
<400> gagaa	141 ttcgg gccagagctg cagctggatg g	31
<210><211><211><212><213>	82	
<220> <223>	Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
	· 142 aggato cacaattaco aacaacaaca aacaacaaac aacattacaa ttacagatco agtaco gtogacgago to	60 82
<210><211><211><212><213>	· 73	
<220> <223>	Description of Artificial Sequence:Artificially Synthesized DNA Sequence	
	> 143 gacggt acccccggga tctgtaattg taatgttgtt tgttgtttgt tgttgttggt	: 60 73

•		
<210> <211>	43	
<212> <213>	Artificial Sequence	
<220> <223>	Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	
<400> gggct	144 tgatc tggatctaga actccgtttg ggtttcgctt aag	43
<210><211><212><213>	47	
<220> <223>	Description of Artificial Sequence: Artificially Synthesized DNA Sequence	

tcgacttaag cgaaacccaa acggagttct agatccagat caagccc

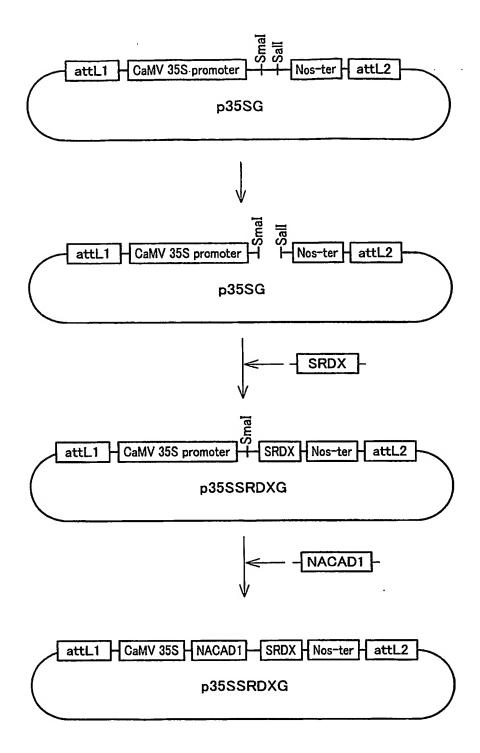
<400> 145





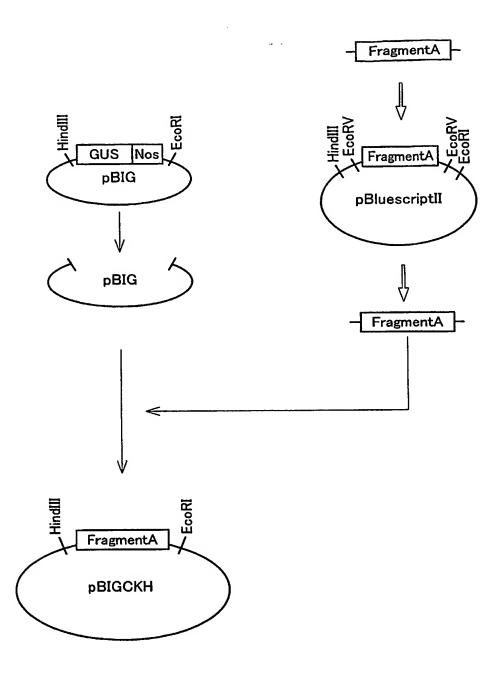


【図2】





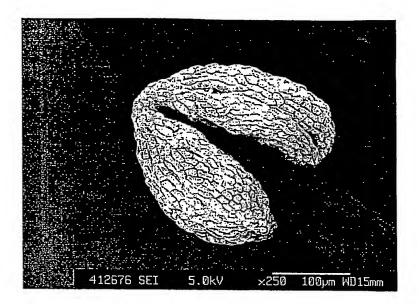
【図3】



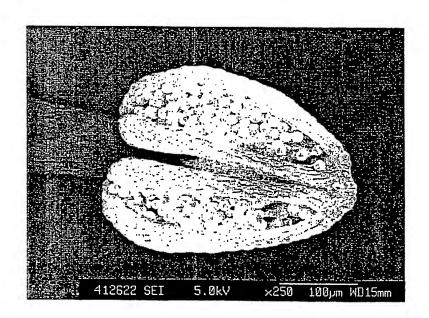


[図4]

(a)



(b)





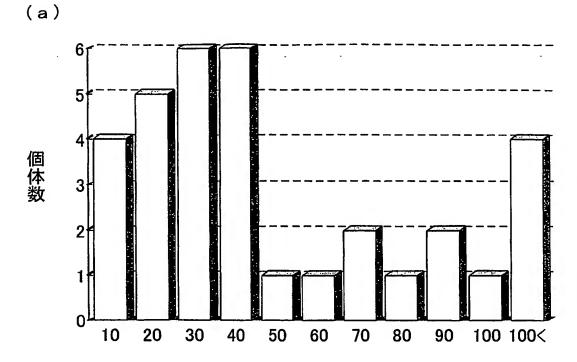
【図5】



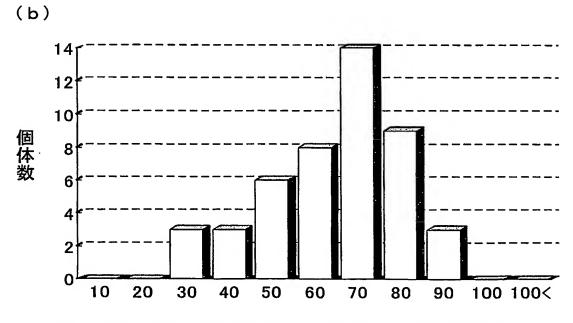
6/



【図6】



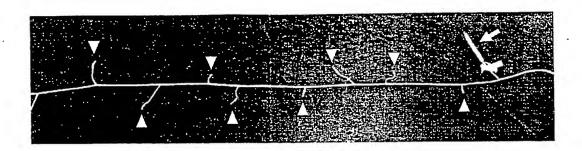
(収穫された種子の質量/種子以外の地上部の乾燥重量)×100



(収穫された種子の質量/種子以外の地上部の乾燥重量)×100



【図7】



ページ:



【曹類名】要約書

【要約】

【課題】 葯の裂開が抑制された植物体の生産方法を提供する。

【解決手段】 葯の裂開に関与する遺伝子の転写を促進する転写因子をコードする遺伝子と、任意の転写因子を転写抑制因子に転換する機能性ペプチドをコードするポリヌクレオチドとのキメラ遺伝子を植物細胞に導入して、上記転写因子と上記機能性ペプチドとを融合させたキメラタンパク質を植物細胞内で生産させる。該キメラタンパク質が葯の裂開に関与する遺伝子の発現を抑制し、葯の裂開が抑制された植物体が生産される。

【選択図】 なし



特願2004-093796

出願人履歴情報

識別番号

[503360115]

1. 変更年月日 [変更理由] 住 所 氏 名

2003年10月 1日 新規登録 埼玉県川口市本町4丁目1番8号 独立行政法人 科学技術振興機構

2. 変更年月日 [変更理由]

2004年 4月 1日 名称変更 埼玉県川口市本町4丁目1番8号 独立行政法人科学技術振興機構

住 所 氏 名 特願2004-093796

出願人履歴情報

識別番号

[301021533]

2001年 4月 2日

1. 変更年月日 [変更理由]

更理由] 新規登録

住 所 氏 名

東京都千代田区霞が関1-3-1 独立行政法人産業技術総合研究所

9.69

Document made available under the Patent Cooperation Treaty (PCT)

International application number: PCT/JP05/000155

International filing date: 07 January 2005 (07.01.2005)

Document type: Certified copy of priority document

Document details: Country/Office: JP

Number: 2004-093796

Filing date: 26 March 2004 (26.03.2004)

Date of receipt at the International Bureau: 28 April 2005 (28.04.2005)

Remark: Priority document submitted or transmitted to the International Bureau in

compliance with Rule 17.1(a) or (b)

